



EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

(43) Veröffentlichungstag: 07.07.1999 Patentblatt 1999/27

(12)

(21) Anmeldenummer: 98123331.5

(22) Anmeldetag: 08.12.1998

(51) Int. Cl.6: C12N 15/52. C12N 15/53. C12N 15/54, C12P 25/00,

C12N 9/00, C12N 9/04, C12N 9/10, C12N 9/12

(11)

(84) Benannte Vertragsstaaten: AT BE CH CY DE DK ES FI FR GB GR IE IT LI LU MC NL PT SE

Benannte Erstreckungsstaaten: AL LT LV MK RO SI

(30) Priorität: 23.12.1997 DE 19757755

(71) Anmelder: BASF AKTIENGESELLSCHAFT 67056 Ludwigshafen (DE)

(72) Erfinder: Pompejus, Markus Dr.

67165 Waldsee (DE)

· Seulberger, Harald Dr.

67141 Neuhofen (DE)

· Höffken, Hans Wolfgang Dr. 67069 Ludwigshafen (DE)

· Revuelta Doval, Jose Luis Prof.-Dr. 37001 Salamanca (ES)

· Jimenez, Alberto

37006 Salamanca (ES)

· Santos Garcia, Maria Angeles Dr. 37009 Salamanca (ES)

(54)Gene der Purinbiosyntese aus Ashbya gossypii und deren Verwendung in der mikrobiellen Riboflavinsvnthese

Gene der Purinbiosynthese aus Ashbya gossypii und deren Verwendung in der mikrobiellen Riboflavinsynthese.

Beschreibung

[0001] Die vorliegende Erfindung betrifft Gene der Purinbiosynthese aus Ashbya gossypii und deren Verwendung in der Riboflavinsynthese.

[0002] Vitamin B2, auch Riboflavin genannt, ist für Mensch und Tier essentiell. Bei Vitamin B2-Mangel treten Entzündungen der Mund- und Rachenschleimhäute, Judkreiz und Entzündungen in den Hauftalten und ähnliche Hautschäden, Birdehautentzündungen, verminderte Sehschäft und Tübung der Hornhaut auf. Bei Säuglen und Kindem können Wachstumsstillstand und Gewichtsabnahme eintreten. Vitamin B2 hat daher wirtschaftliche Bedeutung insbesondere alls Vitaminzusatz bei Vitaminmangel und als Futtermittetzusatz. Daneben wird es als Lebensmittelfarbstoff, beispielsweise in Mayonnaise, Eisszerne, Pudding etc. eingesetzt.

[0003] Die Herstellung von Vitamin B2 erfolgt entweder chemisch oder mikrobiell (siehe z.B. Kurth et al. (1996) Rüdlavin, in: Ullmann's Encyclopedia of industrial chemistry. VCH Weinheim). Bei den chemischen Herstellverfahren wird Riboflavin in der Regel in mehrstufigen Prozessen als reines Endprodukt gewonnen, wobei relativ kostspielige Ausgangsprodukte, wie z.B. D-Ribose, eingesetzt werden müssen. Eine Alternative zur chemischen Synthese von Riboflavin ist die Herstelltung dieses Stoffes durch Mikroorganismen. Als Ausgangsstoffe dienen dabei nachwachsende Rohtsoffe, wie Zucker oder pflanzliche Öle. Die Herstellung von Riboflavin durch Fermentation von Pilzen wie Eremothecium ashbyi oder Ashbya gossypii ist bekannt (The Merck Index, Windholz et al., eds. Merck & Co., Seite 1183, 1993), aber auch Hefen, wie z.B. Candida, Pichia und Saccharomyces oder Bakterien, wie z.B. Bacillus, Clostridien oder Corynebakterien sind las Riboflavin Produzenten beschrieben.

[0004] In der EP 405370 sind Riboflavin-überproduzierende Bakerienstämme beschrieben, die durch Transformation der Riboflavin-Biosynthese-Gene aus Bacillus subtilis erhalten wurden. Diese dort beschriebenen Gene und andere, an der Vitamin B2-Biosynthese beteiligten Gene aus Prokaryonten sind für ein rekombinantes Riboflavin-Herstellverfahren mit Eukaryonten, wie z.B. Saccharomyces cerevisiae oder Ashbya gosspyli ungeeignet.

[0005] In der DE 44 20 785 sind sechs Riboflavin-Biosynthesegene aus Ashbya gossypii beschrieben, sowie Mikroorganismen, die mit diesen Genen transformiert wurden und die Verwendung solcher Mikroorganismen zur Riboflavinsynthese.

[0006] Mit diesen Vertahren ist es möglich. Produktionsstamme für die mikrobielle Riboflævinsynthese zu erzeugen. Diese Produktionsstamme besitzen jedoch h\u00e4ufig Stoffwechsellimitierungen, die durch die insertierten Biosynthesegene nicht beseitigt werden k\u00f6nnen oder manchmal erst dadurch entstehen. Solche Produktionsst\u00e4mmen k\u00f6nnen manchmal nicht gen\u00fcgend Substrat zur S\u00e4tigung mancher Biosyntheseschritte liefern, so da\u00e4 die Biosynthesekapazitat mancher Stoffwechselabschnitte gar nicht voll ausgesch\u00f6pft werden kann.

[0007] Daher ist es würschenswert, weitere Teilbereiche von Stoffwechselwegen zu verstärken, dadurch Stoffwechselengpässe zu beseitigen und dadurch dann die für die mikrobielle Riboflavinsynthese eingesetzten Mikroben, mie zu (Produktionsstämme) bezöglich ihrer Fähigkeit zur Riboflavinsynthese weiter zu optimieren. Es ist anzwustreben, die zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärken

[0008] Die Erfindung betrifft neue Proteine der Purinbiosynthese, deren Gene und deren Verwendung für die mikrobielle Ribdfavinsynthese

[0009] Der Purinstoffwechsel (für eine Übersicht siehe z.B. Voet, D. und Voet, J.G., 1994, Biochemie, VCH Weinheim, O Seite 743-771; Zalkin, H. und Dixon, J.E., 1992, De novo punien audeotide biosynthesis, in: Progress in nucleic acid research and molecular biology, Vol. 42, Seite 259-267, Academic Press) Ist ein für alle Lebewesen essentieller Teil des Stoffwechsels. Fehlerhafter Purinstoffwechsel kann beim Menschen zu schweren Krankheiten führen (z.B. Gicht), Der Purinstoffwechsel ist zudem ein wichtiges target für die Therapie von Tumorerkrankungen und Virusinfektionen. Zahlose Publikationen sind erschienen, die Substanzen für diese Indikationen beschreiben die im Purinstoffwechsel eins greifen (als Übersicht z.B. Christopherson, R.I. und Lyons, S.D., 1990, Potent inhibitors of de novo pyrimidine and purins biosynthesis as chemotherapeutic agents, Med. Res. Reviews 10, Seite 505-548).

[0010] Untersuchungen der in Purinstoffwechsel beteiligten Enzyme (Smith, J.L., Enzymes in nucleotide synthesis, 1995, Curr. Opinion Struct. Biol. 5, 752-757) zielen darauf ab, neue immunesuppressiv, anti-parasitair oder anti-proliferier end wirkende Medikamente zu entwickeln (Biochem. Soc. Transact. 23, Seite 877-902, 1995).

50 [0011] Bei diesen Medikamenten handelt es sich dann üblicherweise um natürlich nicht vorkommende Purine, Pyrimidine oder davon abgeleiteter Verbindungen.

[0012] Gegenstand der Erfindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO2 dargestellten Polypeptidseqenz oder einer aus SEQ ID NO2 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 15% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer Phosphoribosvlovroohosphat-Sunthelase

55 [0013] Die in SEQ ID NO:2 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbya gossypii erhaltene Genprodukt des KPR1 Gens (SEQ ID NO:1).

[0014] Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO:5 dargestellten Polypeptidsegenz oder einer aus SEQ ID NO:5 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen

Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer Glutamin-Phosphoribosylpyrophosphat-Amidotransferase.

[0015] Die in SEO ID NO:5 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbva gossypii erhaltene Genorodukt des ADE4 Gens

[0015] Die in SEQ ID NO:5 dargestellte Sequenz ist das aus Asnoya gossypil emaitene Genprodukt des ADE4 Gens (SEQ ID NO:3).

[0016] Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO:8 dargestellten Polypeptidsegenz oder einer aus SEQ ID NO:8 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 20% der Aminosauren erhältlichen Polypeptidseguenz und der enzymatischen Aktivität einer IMP-Dehydrogenase.

[0017] Die in SEQ ID NO:8 und 9 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbya gossypii erhaltene Genprodukt des GUA1 Gens (SEQ ID NO:7).

[0018] Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO:11 dargestellten Polypeptidsegenz 10 oder einer aus SEQ ID NO:11 durch Substitution, insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidseguenz und der enzymatischen Adviktät einer GMP-Swithstase.

[0019] Die in SEQ ID NO:11 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbya gossypii erhaltene Genprodukt des GUA2 Gens (SEQ ID NO:10).

[0020] Ein weiterer Gegenstand der Erlindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO:13 dargestellten Polypeptidsegenz 15 oder einer aus SEQ ID NO:13 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidseguenz und der enzymatischen Aktivität einer Phosphoribosylpyrophosphat-Synthetase.

[0021] Die in SEQ ID NO:13 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbya gossypli erhaltene Genprodukt des KPR2 Gens (SEQ ID NO:12).

[0022] Diese genannten Genprodukte können durch übliche Verfahren der Gentechnologie wie ortsgerichtete Muta20 genese so verändert werden, daß bestimmte Aminosäuren ausgetauscht, zusätzlich eingeführt oder entfernt werden.
Üblicherweise (aber nicht ausschließlich) werden Aminosäurereste durch solche ähnlicher Raumerfüllung, Ladung oder Hydrophilie/Hydrophobie ausgetauscht um die enzymatischen Eigenschaften der Genprodukte nicht zu verlieren.

Insbesondere im aktiven Zentrum führen Veränderungen der Aminosäuressequenz oft zu drastischer Veränderung der enzymatischen Aktivitäten. An anderen, weniger essentiellen Stellen werden jedoch Veränderungen der Aminosäure25 sequenz häufig toleriert.

[0023] Bei den erfindungsgemäßen Proteinen können

- im Fall des Genproduktes des AgKPR1-Gens, bis zu 15, bevorzugt bis zu 10 und besonders bevorzugt bis zu 5% der Aminosäuren gegenüber der im Sequenzprotokoll dargestellten Sequenzen verändert sein;
- 2. im Fall des Genproduktes des AgADE4-Gens, bis zu 10 und besonders bevorzugt bis zu 5% der Aminosäuren gegenüber der im Sequenzprotokoll dargestellten Sequenzen verändert sein;
- im Fall des Genproduktes des AgGUA1-Gens, bis zu 20, bevorzugt bis zu 15, besonders bevorzugt bis zu 10 und insbesondere bevorzugt bis zu 5% der Aminosäuren gegenüber der im Sequenzprotokoll dargestellten Sequenzen verändert sich
- im Fall des Genproduktes des AgGUA2-Gens, bis zu 10 und besonders bevorzugt bis zu 5% der Aminosäuren gegenüber der im Seguenzprotokoll dargestellten Seguenzen verändert sein;
- 5. im Fall des Genproduktes des AgKPR2 Gens bis zu 10 %, bevorzugt bis zu 7 % und besonders bevorzugt bis zu 5 % der Aminosäuren gegenüber der im Sequenzprotokoll dargestellten Sequenzen verändert sein.

[0024] Bevorzugt sind solche Proteine, die zwar noch die jeweilige enzymatische Aktivität besitzen, aber in ihrer
 45 Regulation verändert worden sind. Viele dieser Enzyme unterliegen einer starken Aktivitätskontrolle durch Zwischenund Endprodukte (feedback-Inhibition). Dies führt dazu, daß die Enzyme, sobald genügend Endprodukt vorhanden ist, in ihrer Aktivität gedrosselt werden.

[0025] Diese im physiologischen Zustand ökonomische Regelung führt bei Produktionsstämmen jedoch häufig dazu, daß die Produktivität nicht über eine gewisse Grenze hinaus gesteigert werden kann. Durch Beseitigung einer solchen feedback-Inhibition erreicht man, daß die Enzyme ungeachtet der Endproduktivonzentration ihre Aktivität beibehalten und dadurch Stoftwechselengpässe umgangen werden. Dies führt letztlich zu einer deutlichen Steigerung der Ribotlavinbiosynthese.

[0026] Bevorzugte erfindungsgemäße Proteine sind solche, die nicht mehr durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen (die von Produkten der Enzyme ausgehen) gehemmt werden. Besonders bevorzugte erlindungsgemäße Proteine sind solche, die nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinbiosynthese, insbesonder durch Purinbasen, Purinnukleoside, Purinnukleotid-5-Monophosphate oder Purinbukleotid-5-Diphosphate oder Purinnukleotid-5-Triphosphate gehemmt werden. Insbesondere bevorzugte erlindungsgemäße Proteine sind solche, mit nachfolgenden Veränderungen der Aminosäuresequenz und alle Kombinationen von Aminosäuresequenz und alle Kombinationen von Aminosäuresequenz-Veränderungen, die eilese nachfolgen-

den Veränderungen enthalten.

[0027] Veränderungen der Aminosäuresequenz am AgKPR1 Genprodukt:

Lysin an Position 7 ausgetauscht gegen Valin Aspartat an Position 52 ausgetauscht gegen Histidin Leucin an Position 131 ausgetauscht gegen Seideucin Aspartat an Position 186 ausgetauscht gegen Histidin Alanin an Position 193 ausgetauscht gegen Valin Histidin an Position 196 ausgetauscht gegen Glutamin den Gebrucht ausgetauscht gegen Valin Histidin an Position 196 ausgetauscht gegen Valin Histidin an Position 196 ausgetauscht gegen Wall Position 1970 ausgetauscht gegen Valin Valin

[0028] Veränderungen der Aminosäuresequenz am AgADE4 Genprodukt:

Aspartat an Position 310 ausgetauscht gegen Valin Lysin an Position 333 ausgetauscht gegen Alanin Alanin an Position 417 ausgetauscht gegen Tryptophan

[0029] Die folgenden Beispiele beschreiben die Herstellung der erfindungsgemäßen Proteine und Nukleinsäuren sowie deren Verwendung zur Herstellung von Mikroproanismen mit gestelgerter Riboflavinsvnthese.

Beispiel 1:

Herstellung einer genomischen Genbank aus Ashbya gossypii ATCC10895

(0020) Genomische DNA aus Ashbya gossypii ATCC10895 kann nach üblichen Verfahren präpariert werden, z.B. wie beschrieben in EP9703208. Die genomische Genbank, ausgehend von dieser DNA, kann nach üblichen Methoden (z.B. Sambrook, J. et al. (1989) Molsecular doring: a laboratory manual. Cold Spring Harbor Laboratory Press oder Ausubel, F.M. et al. (1994) Current protocols in molecular biology, John Wiley and sons) in befiebigen Plasmiden oder Cosmiden, wie z.B. SuperCost (Stratagene, La Jolla, USA) erstellt werden.

Beispiel 2:

viciao

Klonierung des Gens für PRPP-Synthetase aus Ashbya gossypii ATCC10895 (AgKPR1)

0 [0031] Die Klonierung des Gens für PRPP-Synthetase aus Ashbya gossypii (AgKPR1) kann über zwei Schritte verlaufen. Im ersten Schritt kann mit folgenden Oligonukleotiden einen definierten Bereich des KPR1 Gens aus genomischer DNA von Ashbya gossypii über PCR amplifizieren:

KPR5: 5'- GATGCTAGAGACCGCGGGGTGCAAC -3'
KPR3: 5'- TGTCCGCCATGTCGTCTACAATAATA -3'

[0032] Die PCR kann nach üblicher Methode durchgeführt werden. Das resultierende 330 bp DNA Fragment kann mit üblichen Methoden in den Vektor pGEMT (Promeoa, Madison, USA) kloniert und sequenziert werden.

[0033] Mit dieser Nukleotidsequenz als Sonde kann mit üblichen Methoden eine genomische Cosmid-Genbank gescreent werden. Von einem Cosmid, das ein Signal mit dieser Sonde ergibt, kann dann ein 1911 bp Pstil-Hindlll Fragment in den Vektor pBluescript Sirk (Stratagene, La Jolla, USA) subkloniert werden. Auf diesem Fragment liegen das KPR1 Gen und unvollstandige ORFs, die Homologie zeigen zu den UBG5 und UBP9 Genen aus Saccharomyces cere-

[0034] Die PRPP-Synthetase KPR2 und die putative PRPP-Synthetase KPPA aus Saccharomyces cerevisiae sind die Enzyme, die der PRPP-Synthetase aus Ashbya gossypii mit Ähnlichkeiten von 80.2% bzw. 79.6% am verwandtesten sind. Die KPR2 und KPR4 Gene aus Saccharomyces cerevisiae sind zu 67.6% bzw. 67.8% ähnlich zum KPR1 Gen aus Ashbya gossypii. Andere Enzyme bzw. Gene aus anderen Organismen sind deutlich verschiedener zum KPR1 Gen bzw. zur PRPP-Synthetase aus Ashbya gossypii.

[0035] Die Sequenzvergleiche können z.B. mit dem Clustal Algorithmus mit Hilfe der PAM250 Gewichtungstabelle oder dem Wilbur-Lipman DNA alignment Algorithmus (wie z.B. in dem Programmpaket MegAlign 3.06 der Firma DNA-star implementiert) durchgeführt werden. Mit dem beschriebenen Oligorukleotide-Paar ist es nicht möglich, die Gene für die verschiedenen PRPP-Synthetasen aus Saccharomyces cerevisiae zu amplifizieren.

100361 Mit der Sonde kann man auch noch einen Klon aus der Genbank finden. Dieser zweite Klon zeinte ein Gen.

das ebenfalls für eine PRPP Synthetase kodiert. Dieses Gen wird AgKPR2 genannt und ist deutlich verschieden zu AgKPR1. AgKPR2 zeigt auf Aminosalureebene 66 % Identität zu AgKPR1. Das AgKPR2 Gen (SEG ID 17:2) wurde mit allen Proteinen der Swissprot Datenbank verglichen. Die maximale Ähnlichkeit zeigt dieses Protein (88 % Identität bzw. 95 % Äknlichkeit) zum KPR3 Genproduld aus Saccharomyces cerevisiae. Das Genprodulkt des AgKPR1 Gens ich für den überwiegenden Teil der Aktivität der PRPP Synthetase bei Ashbyag osssypi verantwortlich. Wenn man das AgKPR1 Gen von Ashbya gossypi disruptiert (analog zur Disruption anderer Ashbya Gene, wie in den Beschreibungen in den Beispielen 6-80. Idann findet man deutlich verringenter Enzymaktivität: statt 22 Umm Protein nur nob Jump Pro-

tein. Zur Analytik siehe Beispiel 13. In Beispiel 11, 13 und 15 werden Ausführungsbeispiele mit dem AgKPR1 Gen gezeigt, man kann solche Arbeiten aber auch mit AgKPR2 durchführen.

Beispiel 3

Klonierung des Gens für Glutamin-PRPP-Amidotransferase aus Ashbya gossypii ATCC10895 (AgADE4)

[0037] Die Klonierung des Gens für Glutamin-PRPP-Amidotransferase aus Ashbya gossypii (AgADE4) kann über zwei Schritte verlaufen. Im ersten Schrift kann mit folgenden Oligonukleotiden einen definierten Bereich des AgADE4 Gens aus genomischer DNA von Ashbya gossypii über PCR ampflizieren:

ADE4A: 5'- ATATCTTGATGAAGACGTTCACCGT -3'
ADE4B: 5'- GATAATGACGGCTTGGCCGGGAAGA -3'

[0038] Die PCR kann nach üblicher Methode durchgeführt werden. Das resultierende 360 bp DNA Fragment kann mit üblichen Methoden in den Vektor pGEMT (Promega. Madison, USA) kloniert und dann seguenziert werden.

15 (0039) Mit dieser Sequenz als Sonde kann mit üblichen Methoden eine genomische Cosmict-Genbank gescreent weden. Von einem Cosmid, das ein Signal mit dieser Sonde ergübt, kann dann ein 5369 bp HindIII Fragment in den Vektor pBluescript SK+ (Stratagene, La Jolla, USA) subkloniert werden. Auf diesem Fragment liegen das AgADE4 Gen und das Gen für das Ashtbya Homolog für den mitochondrialen ABC Transporter ATM1 aus Saccharomyces cerevisiae und ein weiterer öffener Leseraster, dessen Funktion indiet bekannt ist.

20 [0040] Das AgADE4 Genprodukt (Glutamin-PRPP-Amidotransferase) zeigt die deutlichste Ähnlichkeit zu den ADE4 Genprodukten aus Saccharomyces cerevisiae und Saccharomyces kluyveri (81% bzw. 86.3%). Die ehrsprechenden Gene sind jedoch nur zu 68.8% bzw. 72% homolog. Die Ähnlichkeit zu anderen Glutamin-PRPP-Amidotransferasen ist deutlich geringer (z.B. nur 27.5% Ähnlichkeit zum entsprechen Enzym aus Bacillus subtilis). Die Sequenzvergleiche kann man so durchtführen, wie in Besipele 2 beschrieben.

25 [0041] Es ist mit dem beschriebenen Paar an Oligonukleotiden nicht m\u00f6glich, die ADE4 Gene aus Saccharomyces cerevisiae oder Saccharomyces kluvveri zu amplifizieren.

Beispiel 4:

30 Klonierung des Gens für Inosin-Monophosphat-Dehydrogenase aus Ashbya gossypii ATCC10895 (AgGUA1)

[0042] Die Klonierung des Gens für Inosin-Monophosphat-Dehydrogenase aus Ashbya gossypii (AgGUA1) kann über zwei Schritte verlaufen

[0043] Im ersten Schritt kann man mit folgenden Oligonukleotiden einen definierten Bereich des AgGUA1 Gens aus genomischer DNA von Ashbya gossyoli über PCR amplifizieren:

IMP5: 5'- GGCATCAACCTCGAGGAGGCGAACC -3'
IMP3: 5'- CAGACCGGCCTCGACCAGCATCGCC - 3'

[0044] Die PCR kann nach üblicher Methode durchgeführt werden. Das resultierende 230 bp DNA Fragment kann mit üblichen Methoden in den Vektor pGEMT (Promega, Madison, USA) kloniert und dann sequenziert werden.

[0045] Mit dieser Sequenz als Sonde kann mit üblichen Methoden eine genomische Cosmid-Genbank gescreent werden. Von einem Cosmid, das ein Signal mit dieser Sonde ergibt, kann ein 3616 bp Apal Fragment in den Vektor pBluescript St+ (Stratagene, La Jolla, USA) subkloniert werden. Die kodierende Region des AgGUAT Gens eins ist 1569 bp lang und ist unterbrochen von einem161 bp langen Intron. Die Intron Grenzen (5 splice site AGGTATGT und 3' splice site CAG) kann man durch Klonierung und Sequenzierung von AgGUATcDNA verfürzieren.

45 [0046] AgGUA1 ist das erste beschriebene Gen aus Ashbya gossypii mit einem Intron.

[0047] Das AgGUA1 Genprodukt (IMP-Dehydrogenase) zeigt die deutlichste Ahnlichkeit zu den 4 IMP-Dehydrogenasen aus Saccharomyces cerevisiae (Åhnlichkeiten zwischen 67% und 77.2%). Die Ähnlichkeit zu anderel IMP-Dehydrogenasen ist deutlich geringer Die Sequenzvergleiche kann man so durchführen, wie in Beispiel 2 beschrieben. Asbya gossypis scheint nur ein Gen für dieses Enzym zu haben. Dies kann man durch southern blotting mit genomischer DNA von Ashbya gossypi mit Hille der oben genannter Sonde zeigen.

[0048] Das Gen aus Saccharomyces cerevisiae, das für die dem AgGUA1 Genprodukt ähnlichste IMP-Dehydrogenase kodiert (IMH3), hat eine Ähnlichkeit von 70.2% zum AgGUA1 Gen. Es ist mit dem beschriebenen Paar an Oligonukleotiden nicht möglich, dieses Gen aus Saccharomyces cerevisiae zu amplifizieren.

Beispiel 5:

Klonierung des Gens für Guanosin-Monophosphat-Synthetase aus Ashbya gossypii ATCC10895 (AgGUA2)

[0049] Die Klonierung des Gens für Guanosin-Monophosphat-Synthetase aus Ashbya gossypii (AgGUA2) kann über zwei Schritte verlaufen. Im ersten Schritt kann man mit folgenden Oligonunklechden einen definierten Bereich des AgGUAZ Gens aus genomischer DNA om Ashbya gosspii über PCR amplifizieren.

GUA2A: 5'- TGGACCGGGCGGTGTTCGAGTTGGG -3'

GUA2B: 5'- AGGCTGGATCCTGGCTGCCTCGCGC -3'

[0050] Die PCR Reaktion kann nach üblicher Methode durchgeführt werden. Das resultierende 750 bp DNA Fragment kann mit üblichen Methoden in den Vektor pBluescript SK+ (Stratagene, La Jolla, USA) kloriiert und dann sequenziert werden.

[0051] Mit dieser Sequenz als Sonde kann mit üblichen Methoden eine genomische Cosmid-Genbank gescreent werden. Von einem Cosmid, das ein Signal mit dieser Sonde ergibt, kann dann ein 2697 bp Clal-EcoRV Fragment in den Vektor pBluescriot SK+ (Stratagene. La Jolla. USA) subkhoniert werden.

[0052] Das AgGUA2 Genprodukt (GMP-Synthetase) zeigt die deutlichste Ähnlichkeit zu GMP-Synthetase aus Saccharomyces cerevisiae (Ähnlichkeiten 86.6%). Die Gene für die GMP-Synthetasen aus Saccharomyces cerevisiae und Ashbya gossypii sind zu 71.2% homolog. Die Ähnlichkeit des AgGUA2 Genproduktes zu anderen IMP-Dehydrogenasen ist deutlich geringer Die Sequenzvergleiche kann man so durchführen, wie in Beispiel 2 beschrieben.

[0053] Es ist mit dem beschriebenen Paar an Oligonukleotiden nicht möglich, das GMP-Synthetase Gen aus Saccharomyces cerevisiae zu amplifizieren.

Beispiel 6:

Disruption des AgADE4 Gens von Ashbya gossypii ATCC 10895

[0054] Unter Disruption eines Genes versteht man die Zerstörung der Funktionalität einer genomischen Kopie des Gens entweder durch (a) Entfernen eines Teiles der Gensequenz, oder durch (b) der Unterbrechung des Gens durch Einfügung eines Stückes Fremd-DNA in das Gen oder durch (c) Ersatz eines Teil des Gens durch Fremd-DNA. Die verwendete Fremd-DNA ist beliebig, bevorzugt aber ein Gen, das Resistenz gegen eine beliebige Chemikalie bewirkt. Zur Disrubtion von Genen können beliebige Resistenzagen evernedde werden.

[0055] Zur Disruption des AgADE4-Gens von Aehbya gossypii ATCC10895 kann man ein Gen verwenden, das Resistenz gegen G418 vermittelt. Es kann sich dabei um das Kanamycin-Resistenzgen aus TN903, unter Kontrolle des TEF-Promotors von Aehbya gossypii (siehe z.B. Yeast 10, S.1793-1808, 1994, WO9200379) handein. Das Gen ist 5' und 3' von mehreren Schnittstellen für Restriktionsendonukleasen länkiert, so daß eine Kassette aufgebaut wurde, beliebige Konstruktionen von Gen-Disruptionen mit üblichen Methoden der in virto Manipulation von DN4 aufrenglichen. [0056] Das interne Hincil Fragment von AgADE4 (zwischen den Positionen 2366 und 2924) kann durch eine wie oben stötzierte Resistenzkassette ersetzt werden. Das erhaltens Konstrukt erhalt den Namen andek-G418.

[0057] Das erhaltene Plasmid kann man in E.coli vermehren. Das BamHI / BgIII- Fragment des Konstruktes o ade4::G418 kann präpariert, über Agarosegel-Elektrophorese und nachfolgende Elution der DNA aus dem Gel (siehe Proc. Natl. Acad. Sci. USA 76, 615-619, 1979) aufgereinigt und zur Transformation von Ashbya gossypii eingesetzt werden.

[0058] Ashbya gossypii kann durch Protoplastentransformation (Gene 109, 99-105, 1991), bevorzugt aber durch Elektroporation (Bohad Gene Pulser, Bedingungen: Küvetten mit Spaltbreite 0,4 mm, 1500V, 25μΓ, 100Ω) transformiert werden. Die Selektion transformierter Zellen erfoldt auf G418-haltioum Festmedium.

[0059] Erhaltene G418-resistente Klone können mit üblichen Methoden der PCR und Southern-Blot Analyse daraufhin untersucht werden, ob die genomische Kopie des AgADE4 Gens tatsächlich zerstört ist. Klone, deren AgADE4 Gen zerstört ist. Sind Purin- ausvironeh.

50 Beispiel 7:

Disruption des AgGUA1 Gens von Ashbya gossypii ATCC10895

[0060] Zur prinzipiellen Beschreibung der Disruption von Genen, der Verwendung einer Resistenzkassette und der Transformation von Ashbya gossypii siehe Beispiel 6.

[0061] Das interne Xhol / Konl Fragment von AgGUA1 (zwischen den Positionen 1620 und 2061) kann durch eine wie oben skizzierte Resistenzkassette ersetzt werden. Das erhaltene Konstrukt erhält den Namen gua1::G418.

[0062] Das erhaltene Plasmid kann in E.coli vermehrt werden. Das Xbal / BamHI - Fragment des Konstruktes

gua1::G418 kann präpariert, über Agarosegel-Elektrophorese und nachfolgende Elution der DNA aus dem Gel aufgereinigt und zur Transformation von Ashbya gossypii eingesetzt werden.

[0063] Erhaltene G418-resistente Klone können mit üblichen Methoden der PCR und Southern-Blot Analyse daraufhin untersucht werden, ob die genomische Kopie des AgGUA1 Gens tatsächlich zerstört ist. Klone, deren AgGUA1 Gen zerstört ist, sind Guanin- auxotroph.

Beispiel 8:

Disruption des AgGUA2 Gens von Ashbya gossypii ATCC10895

[0064] Zur prinzipiellen Beschreibung der Disruption von Genen, der Verwendung einer Resistenzkassette und der Transformation von Ashbya gossypii siehe Beispiel 6.

[0065] Das interne Sall Fragment von AgGUA2 (zwischen den Positionen 1153 und 1219) kann man durch eine wie oben skizzierte Resistenzkassette ersetzen. Das erhaltene Konstrukt erhält den Namen gua2::G418.

15 [0066] Das erhaltene Plasmid kann in E.coli vermehrt werden. Das Xbal / BamHi - Fragment des Konstruktes gua2::G418 kann präpariert, über Agarosegel-Elektrophorese und nachfolgende Elution der DNA aus dem Gel aufgereinigt und zur Transformation von Ashbya gossypii eingesetzt werden.

[0067] Erhaltene G418-resistente Klone können mit üblichen Methoden der PCR und Southern-Blot Analyse daraufhin untersucht werden, ob die genomische Kopie des AgGUA2 Gens tatsächlich zerstört ist. Klone, deren AgGUA2 Gen zerstört ist sind Guanin- auspotroph

Beispiel 9:

Klonierung des GAP-Promotors aus Ashbya gossypii

[0068] Das Gen für Glycerinaldehyd-3-Phosphat-Dehydrogenase aus Ashbya gossypii (AgGAP) kann man durch ein allgemein übliches Screening einer genomischen Ashbya gossypii Cosmid-Genbank (siehe Beispiel 1, mit einer Sonde, die aus Sequenzinformationen des GAP Gens aus Saccharomyces cerveisiae erstellt wurde) klorieren.

[0069] Der 5' nicht-translatierte Bereich des Gens (-373 bis -8 Region, bezogen auf den Translationsstart) wurde als 3P Promotor angenommen. Flandierend zu dieser Sequenz wurden 2 Schrittsfellen für die Restriensendonuldeasee Nott eingeführt. In diesem Bereich findet man die bona fide TATA Box (nt 224-230), zwei Sequenzabschnitte (nt 43-51 und 177-85), die dem sogenannten GCR1 binding element und einen Sequenzabschnitt, (nt 9-20) dessen Komplement partial dem RAP1 binding element von Saccharomyces cerevisiae entspricht (siehe z.B. Johnston, M. und Carlson, M. (1992) pp. 193-281 in The molecular biology and cellular biology of the yeast Saccharomyces: Gene expression, Cold 39 fright Harbor Laboratory Press). Die so konstruierte Promotorkassette kann als einfach portiebraser, gerpressionsignal vor jedes beliebige Gen für die Überexpression in Ashbya gossypii (wei gezeigt in Beispiel 11.

Beispiel 10:

Konstruktion von Plasmiden mit Genen unter Kontrolle des GAP-Promotors aus Ashbya gossypii

[0070] Zur Einfügung der GAP-Promotorkassette Si der kodierenden Region des AgADE4 Gens wurde nach üblichen Methode (z.B. Clover, D.M. und Hames, B.D. (1995) DNA cloning Vol.1, IRL press) 8 bp 5' des ATG Startcodons eine singulaler Notl Schnittstelle (Erkennungssequenz GCGCCGC) eingeführt.

[0071] Die GAP-Promotorkassette kann dann über Notl in diese Position eingefügt werden. Analog kann man vorgehen bei der Klonierung der GAP-Promotorkassette 5' der kodierenden Region der Gene AgKPR1, AgGUA1, AgGUA2 sowie bei Varianten der Gene AgADE4, AgKPR1, AgGUA1 und AgGUA2.

[0072] In Ashbya gossypii wird die Expression der Gene, die die GAP-Promotorkassette 5' der kodierenden Region tragen durch den GAP-Promotor kontrolliert.

Beispiel 11:

Überexpression Genen in Ashbya gossypii unter Kontrolle des GAP-Promotors

[0073] Die Transformation von Ashbya gossypii mit den in Beispiel 10 beschriebenen DNA-Konstrukten kann man durchführen wie in Beispiel 6 beschrieben. Als Empfänger können bevorzugt, aber nicht ausschließlich, solche Klone dienen, die vor der hier durchzuführenden Transformation eine Disruption des zu überexprimierenden Gens tragen. So

kann man z.B. die in Beispiel 6 beschriebene Mutante von Ashbya gossypii, die eine ade4::G418 Mutation trägt, mit einem in Beispiel 10 beschriebenen GAP-ADE4 Konstrukt transformieren. Man kanndie Integration des Konstruktes in das Genom durch Southern-Blot-Analyse verifizieren. Die resultierenden Klone tragen kein G418 Resistenzgen mehr (sind somit G418 sensitiv) und sind Purin-prototroph. Die Überespression kann durch Northern-Blot-Analyse om Nachweis der enzymatischen Aktivität (wie in Beispiel 12 beschrieben) nachgewiesen werden. Bei Expression des AgADE4 Gens unter dem natürlichen Promotor kann man 0,807 U/mg Protein nachweisen. Bei Expression des AdADE4 Gens unter dem GAP Promotor kann man 0,802 U/mg Protein nachweisen.

[0074] Ein Sequenzabschnitt der kodierenden Region des AgADE4 Gens kann als Sonde verwendet werden. Analog kann man mit AgkPRI, AgGUA1, AgGUA2 sowie bei Varianten all dieser Gene vorgehen. Außerdem kann man Kombinationen aus einem dieser Gene, zusammen mit anderen Genen auf diese Weise in das Genom von Ashbya gossypii einbringen.

[0075] Der Ashbya gossypii Wild-Typ hat eine spezifiische PRPP Synthetase Aktivität von 22 U/mg Protein (zur Analytik der PRPP-Synthetase siehe Beispiel 13). Bei Expression des AgKPR1-Gens unter dem GAP-Promotor kann man 855 U/mp Protein nachweisen.

Beispiel 12:

[0076] Varianten des AgADE4 Genproduktes (Glutamin-PRPP-Amidotransferase), die nicht mehr feedback durch Purine oder Zwischenprodukte der Purinsynthese gehemmt werden.

[0077] Glutamin-PRP-Amidotransferasen werden durch Purin-Nukleotide feedback inhibiert. Diese Inhibition findet man in zahlreichen Organismen (siehe z.B. świtzer, R.L. (1939) Regulation of bacterial Glutamine Phosphoribosy(pyrophosphate Amidotransferase, in: Allosteric enzymes pp. 129-151, CRC press, Boca Raton).

[0078] Die Glutamin-PRPP-Amidotransferase aus Ashbya gossypii wird ebenfalls durch AMP oder GMP gehemmt (siehe Abbildung). Die Aktivität der Glutamin Prosphoribosybriyonphosphat Amidotransferase aus Ashbya gossypii kann man messen, wie beschrieben in Messenger und Zalkin (1979) J. Biol. Chem. 254, Seite 3388-2398.

[0079] Man kann veränderte Glutarnin Phosphoribosylpyrophosphat Amidotransferasen konstruieren, die nicht mehr durch Purine gehemmt werden. Es ist offensichtlich, daß die Überexpression solch deregulierter Erzyme den Purinstoffwechsel deutlich mehr verstärken als die Überexpression der feedbeak inhibierten Erzyme. Veränderungen der Sequenz des AgADE4 Gens können nach üblichen Methoden (z.B. Clover, D.M. und Hames, B.D. (1995) DNA doning Vol.1, IRL press) vorgenommen werden. Man kann z.B. folgende Aminosäuren der Glutamin Phosphoribosylpyrophosphat Amidotransferase ausoetauschen:

[0080] Das Codon, das für Aspartat an der Position 310 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Valin kodiert. Das Codon, das für Lysin an der Position 333 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Alanin kodiert. Das Codon, das für Alanin an der Position 417 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Tryptophan kodiert. Zusätzlich können AgADE4 Gene konstruiert werden, die Kombinationen dieser Austausche tragen.

[0081] Alle Enzyme, die den D310V, den K333A, den A417W oder jede Kombination von Austauschen tragen, die D310V oder K333A enthalten, zeigen verringerte feedback inhibition durch AMP und GMP (siehe Abbildung). Dies kann z.B. nach Expression der Enzyme in Asbhay acossvoli (siehe Abbildung 111) gezeigt werden.

Beispiel 13:

[0082] Varianten des AgKPR1 Genproduktes (PRPP-Synthetase), die nicht mehr feedback durch Purine oder Zwischenprodukte der Purinsynthese gehemmt werden.

[0083] PRPP-Synthetasen werden feedback durch Purine, Pyrimidine und Aminosauren inhibiert. Diese Inhibition finis det man in zahireichen Organismen (siehe z.B. Gibson, K.D. et al. (1982). J. Biol. Chem. 257, 2391-2396; Tatibana, M. et al. (1995) Adv., Enzyme Regul. 35, 229-249 und darin zitierte Arbeiten).

[0084] In der Forschung der klinischen Medizin sind Fälle erblicher Gicht beschrieben, deren Basis eine verstärkte Purinbiosynthese ist. Die molekulare Ursache hierfür ist eine sogenannte Superaktivität der humanen PRPP Synthetase (eiehe z.B. Amer. J. Med. 55 (1973) 232-242; J. Clin. Invest. 96 (1995) 2133-2141; J. Biol. 268 (1993) 26476-26481). Die Basis hierfür kann eine Mutation sein, die dazu führt, daß das Enzym nicht mehr durch Purine feedback inhibiert wird.

Die Aktivität der PRPP Synthetase aus Ashbya gossypii kann man messen wie in Anal. Biochem. 98 (1979) 254-263 oder J. Bacteriol. 174 (1992) 6852-6856 beschrieben. Die spezifische Aktivität (U/mg) wird über die Menge an entstandenem Produkt definiert (nmol/min/mp (rotein).

Man kann veränderte PRPP Synthetasen konstruieren, die nicht mehr durch Purine gehemmt werden. Es ist offensichtlich, daß die Überexpression solch deregulierter Enzyme den Purinstoffwechsel deutlich mehr verstärkt als die Überexpression der feedback inhibierten Enzyme. Veränderungen der Sequenz des AgkPR1 Gens können nach üblichen Methoden (z.B. Glover, D.M. und Hames, B.D. (1995) DNA cloning Vol. 1, IRL press) vorgenommen werden. Man kann



z.B. folgende Aminosäuren der PRPP Synthetase austauschen:

Das Codon, das für Leucin an der Position 131 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Isoleucin kodiert. Das Codon, das für Histidin an der Position 196 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Glutamin kodiert. Alle Enzyme, die einen dieser Aminosäureaustausche (L 131 oder H196Q) tragen, zeigen verringerte feedback Hemmung durch Purine. In Abbildung 2 ist dies gezeigt am Beisciel ADP.

Dies kann gezeigt werden, nachdem die entsprechenden Enzyme in Ashbya gossypii exprimiert wurden. Dies kann entsprechend Beispiel 11 durchgeführt werden.

Beispiel 14:

10

15

[0085] Varianten des AgGUA1 Genproduktes (IMP-Dehydrogenase), die nicht mehr feedback durch Purine oder Zwischenprodukte der Purinsynthese gehemmt werden.

Beispiel 15:

Auswirkung der Verstärkung und/oder der Optimierung von Purinstoffwechsel- Enzymen und deren Gene auf die Riboflavin-Produktion in Ashbya gossypii

[0086] Man kann den Ausgangsstamm Ashbya gossypli ATCC10985, in Vergleich mit davon abgeleiteten Klonen, die 2chromosomale Kopien von Genen, unter Kontrolle des GAP Promotors tragen (wie in Beispiel 11 beschrieben), im Schüttleklolben auf Riboflavin- Produldivität prüfen. Man kann dazu 300 ml Schüttleklolben, mit 20 ml YPD Medium (Sambrook, J. et al. (1989) Molecular cloning: a laboratory manual, Cold Spring Harbor Laboratory Press) bei einer Inkubationstemperatur von 28°C einesteren.

[0087] Nach 2 Tagen produziert der Kontrollstamm durchschnittlich 14,5 mg Ribotlavin pro I Kulturbrühe. Stämme, die 25 Gene für Purinstoftwechsel-Enzyme überexprimieren (wie z.B. in Beispiel 11 gezeigt) oder Gene für optimierte Purinstoftwechsel-Enzyme (z.B. wie in den Beispielen 12, 13 "und 14) überexprimieren, produzieren mehr Ribotlavin. So produziert der Stamm, der AgADE4D310VK333A (Beispiel 12) überexprimiert, in 2 Tagen durchschnittlich 45,4 mg Ribotlavin. So

[0088] Der Stamm, der AgKPR1 unter dem GAP-Promotor überexprimiert, produziert statt 14 mg/l (wie der WT) 36 30 mg/l Ribollavin. Der Stamm, der AgKPR1H196Q unter dem GAP-Promotor überexprimiert, produziert 51 mg/l Riboflavin

Abbildung 1:

5 [0089] Messung der Aktivität der Gin-PRPP-Amidotransferase aus A. gossypii und von veränderten Formen des Erzyms in Abhängigkeit der Konzentration von Adenosin-S-Monophosphat (AMP) und Guanosin-S-Monophosphat (GMP).

WT: Gln-PRPP-Amidotransferase

A418W: Gln-PRPP-Amidotransferase, Alanin an Position 418 ausgetauscht gegen Tryptophan. K333A; Gln-PRPP-Amidotransferase, Lysin an Position 333 ausgetauscht gegen Alanin.

D310VK333A: Gin-PRPP-Amidotransferase, Aspartat an Position 310 ausgetauscht gegen Valin und Lysin an Position 333 ausgetauscht gegen Alanin.

45 Abbildung 2:

[0090] Messung der Aktivität der PRPP Synthetase aus A. gossypii und von veränderten Formen des Enzymes in Abhängigkeit der Konzentration von Adenosin.5'-Diphosphat (ADP)

WT: PRPP Synthetase

L131I: PRPP Synthetase, Leucin an Position 131 ausgetauscht gegen Isoleucin

H196Q: PRPP Synthetase, Histidin an Position 196 ausgetauscht gegen Glutamin

H196Q, L131I: PRPP Synthetase, Histidin an Position 196 ausgetauscht gegen Glutamin und Leucin an Position 131 ausgetauscht gegen Isoleucin

SEQUENZPROTOKOLL

	(1) ALGEI	MEINE INFORMATION:
5	(i)	ANMELDER:
	,-,	(A) NAME: BASF Aktiengesellschaft
		(B) STRASSE: Carl-Bosch-Strasse 38
		(C) ORT: Ludwigshafen
10		(E) LAND: Bundesrepublik Deutschland
		(F) POSTLEITZAHL: D-67056
		(G) TELEPHON: 0621/6048526
		(H) TELEFAX: 0621/6043123
		(I) TELEX: 1762175170
15	(ii)	ANMELDETITEL: Gene der Purinbiosynthese aus Ashbya gossypii
	,,	und deren Verwendung in der mikrobiellen
		Riboflavinbiosynthese
	13241	ANZAHL DER SEQUENZEN: 13
20	(111)	ANZARL DER SEGGENZEN: 13
	(iv)	COMPUTER-LESBARE FORM:
		(A) DATENTRÄGER: Floppy disk
		(B) COMPUTER: IBM PC compatible
25		(C) BETRIEBSSYSTEM: PC-DOS/MS-DOS
		(D) SOFTWARE: PatentIn Release #1.0, Version #1.25 (EPA)
	(2) INFO	RMATION ZU SEQ ID NO: 1:
	(i)	SEQUENZ CHARAKTERISTIKA:
30		(A) LÄNGE: 1911 Basenpaare
		(B) ART: Nukleinsäure
		(C) STRANGFORM: Einzel
		(D) TOPOLOGIE: linear
35	(ii)	ART DES MOLEKÜLS: DNS (genomisch)
	(424)	IWDOMINATORY AND A
	(111)	HYPOTHETISCH: NEIN
40	(iii)	ANTISENSE: NEIN
40	(iv)	MERKMALE:
	(12,	(A) NAME/SCHLÜSSEL: 5'UTR
		(B) LAGE: 1625
45	(ix)	MERKMALE:
		(A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS
		(B) LAGE: 6261582
	(ix)	MERKMALE:
50		(A) NAME/SCHLÜSSEL: 3'UTR
		(B) LAGE: 15831911

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 1:

	GGT	AGTC	GCT (CATC	GACA	GA C	ACAA	TCGC	G TG	PTCT	CTCT	GAA'	rcgt	CCA	TTGG	GTGTCA	60
5	GCA'	CCT	GAT (CGCG	GCG	GA TV	GGAA'	TGGG'	r AA	rcat'	PAGG	AAA	CACC	AAT	GTCC	CATGGT	120
	ATT	STCC	GTC (CTCG:	FATG	ST G	rctc:	AGGA	G GAG	CCG	rgat	CAC	GTAG'	rgc	CACA	CCAGGA	180
	TAT	rgtc:	TTC (CTTT	GTG	T G	CAC	GATG'	r Ago	GCG	GGG	GTT	TCG	GTC .	ATCA'	PTTTGT	240
10	ACTO	CTT	rga (GAGC	CGCT	rg T	ACGC	CTGT	C TTC	SATG	CAT	CTT	CCT	ACT	ATTA	STTTCT	300
	CAC	CACT	rcc (CGCC	AAAC	AA T	CTGC	ACTT	r Acc	GAGC	SCTA	TCT	ATCC	CTC	GGGT	CGCTCT	360
15	AGT"	rgat'	PAT :	rggc	GAAAG	CT G	ATAG'	PTCA	G GT	ACTT	CAT	GAT	GCGG'	rca.	TATC	CACGTA	420
	TGT	SATC	ACG 1	rgat(CATC	AG C	CATG	CTGC	C AGO	TCAC	GGG	ССТ	CCT.	ACA	CTAT'	rggagg	480
	CTC	rgtg/	AGT (CATG	ATTT/	AT TO	GCAT	ATCA	A GC	CAG	ATAG	TCG	rtgg	GGA	TACT	ACCGTT	540
20	GCC	GCGA'	rga (GCTC	CGATA	т т	AAGT'	rgta	G CC	AAAA	ATTT	TAAG	CGGA'	rga	CTTC	ГТААСА	600
	GTT	ATTG!	ACG (CCGC	AATC	T A	CGCC	ATG	TCG	TCC	AAT	AGC	ATA	AAG	CTG	CTA	652
								Met 1	Ser	Ser	Asn	Ser 5	Ile	Lys	Leu	Leu	
25								-				,					
	GCA	GGT	AAC	TCG	CAC	CCG	GAC	CTA	GCT	GAG	AAG	GTC	TCC	GTT	CGC	CTA	700
	Ala	Gly	Asn	Ser	His	Pro	Asp	Leu	Ala	Glu	Lys	Val	Ser	Val	Arg	Leu	
	10					15					20					25	
				-													
30															AAA		748
	GIĀ	vaı	PTO	Leu		rys	TIE	GLY	var	_	HIS	Tyr	ser	Asn	Lys	GIU	
					30					35					40		
	ACG	TCA	GTT	ACT	ATC	GGC	GAA	AGT	ATC	CGT	GAT	GAA	GAT	GTC	TAC	ATC	796
35	Thr	Ser	Val	Thr	Ile	Gly	Glu	Ser	Ile	Arg	Asp	Glu	Asp	Val	Tyr	Ile	
				45		-			50	-	-		-	55	-		
													mma				
															ATG		844
40	TIE	GIII	60		1111	GIY	GIU	65	GIU	TIE	ASII	Asp	70	reu	Met	GIU	
40			60					65					/ 0				
	CTG	CTC	ATC	ATG	ATC	CAT	GCC	TGC	CGG	TCA	GCC	TCT	GCG	CGG	AAG	ATC	892
	Leu	Leu	Ile	Met	Ile	His	Ala	Cys	Arg	Ser	Ala	Ser	Ala	Arg	Lys	Ile	
		75					80					85					
45		~~~	amm.	3.003					m	-						~~~	040
															AAG		940
	90	nia	val	116	-10	95	rne	FFO	TYE	MIG	100	GIII	asp	rĀs	Lys	105	
	30					,,					100					103	
50	AAG	TCG	CGA	GCA	CCG	ATA	ACT	GCC	AAG	CTG	GTG	GCC	AAG	ATG	CTA	GAG	988
	Lys	Ser	Arg	Ala	Pro	Ile	Thr	Ala	Lys	Leu	Val	Ala	Lys	Met	Leu	Glu	
					110					115					120		

	ACC	GCG	GGG	TGC	AAC	CAC	GTT	ATC	ACG	ATG	GAT	TTG	CAC	GCG	TCT	CAA	1036
		Ala															
5	ATT	CAG	GGT	TTC	TTC	CAC	ATT	CCA	GTG	GAC	AAC	CTA	TAT	GCA	GAG	CCG	1084
	Ile	Gln	Gly 140	Phe	Phe	His	Ile	Pro 145	Val	Asp	Asn	Leu	Tyr 150	Ala	Glu	Pro	
10		ATC															1132
	Asn	11e 155	Leu	His	Tyr	Ile	Gln 160	His	Asn	Val	Asp	Phe 165	Gln	Asn	Ser	Met	
		GTC															1180
15	Leu 170	Val	Ala	Pro	Asp	Ala 175	Gly	Ser	Ala	Lys	Arg 180	Thr	Ser	Thr	Leu	Ser 185	
		AAG															1228
20	Asp	Lys	Leu	Asn	190	Asn	Phe	Ala	Leu	11e 195	His	Lys	Glu	Arg	200	Lys	
		AAC															1276
		Asn		205		Ī			210		_			215	-	_	
25		TGT															1324
		Сув	220			Ī	-	225		-		-	230				
30		GCC														GCC Ala	1372
30	_	235					240			-		245					
		GTG															1420
35	250	Val			-	255			Ī	Ī	260			-		265	
		AGC															1468
40	ASII	Ser	гув	Deu	270	Arg	iie	vai	ser	275	ASII	1111	Vai	PIO	280	Asp	
40		AAT			_												1516
	Leu	Asn	Leu	285	Ile	Tyr	His	GIn	290	Asp	Ile	Ser	Ala	295	Leu	Ala	
45		GCA															1564
	GIU	Ala	300	Arg	Arg	Leu	HIS	305	GIŸ	GIU	ser	vaı	310	тут	rea	Pne	
						TAG	TGCT	GTC .	AGTG	GCAG.	AT G	CATG	ATCG	C TG	GCCT	AATT	1619
50	Asn	Asn 315	Ala	val	Met												
	ATC	TGTG	TAA	GTTG.	ATAC	AA T	GCAG	TAAA	T AC	AGTA	CATA	AAA	CTGA	ATG	TTTT	TCACTT	1679



	AGGGG'	TGCTT	TGTT	TTC:	G A	ragco	STGTO	TGC	GAA	TTG	GAG	STGA	AG :	TGA	ACATCA	1	1739
	CGTAA'	rgaat	ACAA	ACAA	A TI	rgcac	CATTA	A GG	AAA	GCGA	TAA	ATTAT	rtt 1	ATTA	PTTGCA	1	1799
5	ACTGG	ССТТТ	GAGC	TTT?	A GC	CTG	AACA?	r TTI	TGC	CTT	TTG	rttg <i>i</i>	ACC (TAC	GTTAT	1	859
	CACTO	STCCT	TATA	TATGO	C T	ATCC:	TCT	TTC	CGG	AACT	TCT	PCGAG	GCG 1	ra		1	911
	(2) I	NFORMA	TION	zu s	SEQ I	D NO): 2:										
10			SEQUE														
			A) LÂ B) AF					iurer	1								
15		,	D) TO				-										
15	(:	ii) AR	T DES	MOI	EKÜI	S: I	Prote	ein									
	(2	ki) SE	QUENZ	ZBESC	HREI	BUNG	3: SI	EQ II	NO:	2:							
20		er Ser	Asn	Ser 5	I1e	Lys	Leu	Leu	Ala 10	G1y	Asn	Ser	His	Pro	qeA		
	1	la Glu	T			1701	3	T a		17-1	Dro	T ou	e		T10		
	Leu A.	ia Giu	20 FAR	Vai	ser	vai	MIG	25	GIY	vai	FIO	neu	30	гур	116		
25	Gly V	al Tyr		Tyr	Ser	Asn		Glu	Thr	Ser	Val		Ile	Gly	Glu		
		35					40					45					
		le Arg 50	Asp	Glu	Asp	Va1 55	Tyr	Ile	Ile	Gln	Thr 60	Gly	Thr	Gl y	Glu		
30	Gln G	lu Ile	Asn	Asp	Phe	Leu	Met	Glu	Leu	Leu	Ile	Met	Ile	His	Ala		
	65				70					75					80		
35	Cys A	rg Ser	Ala	Ser 85	Ala	Arg	Lys	Ile	Thr	Ala	Val	Ile	Pro	Asn 95	Phe		
35	Pro T	yr Ala	Ara	Gln	Asp	Lvs	Lvs	Asp	Lvs	Ser	Arq	Ala	Pro	Ile	Thr		
			100		2		-	105	-		-		110				
40	Ala L	ys Leu 115		Ala	Lys	Met	Leu 120	Glu	Thr	Ala	Gly	Cys 125	Asn	His	Val		
	Tlo m	hr Met		Lou	ui e	21-		Cln.	Tla	Gln	Gly		Pha	ui a	Tie		
		30	nsy	beu	nio	135	361	GIII	110	GIII	140	1110	2110				
45		al Asp	Asn	Leu		Ala	Glu	Pro	Asn			His	Tyr	Ile			
	145				150					155					160		
	His A	sn Val	Asp	Phe 165	Gln	Asn	Ser	Met	Leu 170	Val	Ala	Pro	Asp	Ala 175	Gly		
50	Ser A	la Lys	Arg	Thr	Ser	Thr	Leu	Ser	Asp	Lys	Leu	Asn	Leu	Asn	Phe		
			180					185					190				

	Ala	Leu	Ile 195	His	Lys	Glu	Arg	Gln 200	Lys	Ala	Asn	Glu	Va1 205	Ser	Arg	Met
5	Val	Leu 210	Va1	Gly	Asp	Val	Ala 215	Asp	Lys	Ser	Cys	11e 220	Ile	Val	Asp	Asp
	Met 225	Ala	Asp	Thr	Суз	Gly 230	Thr	Leu	Val	Lys	Ala 235	Thr	Asp	Thr	Leu	11e 240
10	Glu	Asn	Суs	Ala	Lys 245	Glu	Va 1	Ile	Ala	I1e 250	Va1	Thr	His	G1y	11e 255	Phe
15	Ser	Gly	Gly	A1a 260	Arg	Glu	Lys	Leu	Arg 265	Asn	Ser	Lys	Leu	A1a 270	Arg	Ile
	Val	Ser	Thr 275	Asn	Thr	Val	Pro	Va1 280	Asp	Leu	Asn	Leu	Asp 285	Ile	Tyr	His
20	Gln	Ile 290	Asp	Ile	Ser	Ala	11e 295	Leu	Ala	Glu	Ala	Ile 300	Arg	Arg	Leu	His
	Asn 305	Gly	Glu	Ser	Val	Ser 310	Tyr	Leu	Phe	Asn	Asn 315	Ala	Val	Met		
25	(2)	INF	ORMA'	rion	ZU :	SEQ :	ID N	3: 3:	:							
30		(i)	(1	A) Li B) Al C) S:	ÄNGE RT: 1 FRAN	: 53 Nukl GFOR	PERIS 59 Ba einsa M: E: : lia	isen; iure inze:	paar	e						
		(ii) AR	r DE:	в мо	LEKÜ	LS: I	ons	(gen	omis	ch)					
35				•		CH: I	NEIN N									
40		(ix		A) N	AME/	SCHL	ÜSSE! 54	և։ 5	'UTR							
		(ix		A) N	AME/		ÜSSE:		DS							
45		(ix) ME:	RKMA: A) N	LE: AME/	SCHL	ÜSSE	L: C	DS							
50		(ix) ME:	RKMA A) N	LE: AME/	SCHL	ÚSSE 84	L: C	DS							

14

(iv)	MEDKMI	ALE.

5

(ix) MERKMALE:
(A) NAME/SCHLÜSSEL: 3'UTR
(B) LAGE: 4704..5369

SEQUENZBESCHREIBUNG:		

		(X1)	SE	OENZ	BES	HRE.	LBUNG	j: 51	SQ II	NO:	: 3:						
	AAGO	TTG#	ACC 1	rtgg(TGG	CA C	rtga(STCG	G CAG	GACA	GTG	GACT	PAAC	CCG 1	AGCA	ATG Met	57
10																-	
						GGT											105
	Asp	Arg	Gly	Cys	Lys	Gly	Ile	Ser	Tyr	Val	Leu	Ser	Ala	Met	Val	Phe	
				5					10					15			
15	CAC	АТА	АТА	CCG	АТТ	ACA	ጥጥጥ	GAA	АТА	TCG	ATG	GTA	тст	GGC	ата	TTG	153
						Thr											100
			20					25					30	,			
	ACA	TAC	CAG	TTT	GGT	GCT	TCC	TTC	GCT	GCT	ATA	ACA	TTC	TCG	ACT	ATG	201
20	Thr	Tyr	Gln	Phe	Gly	Ala	Ser	Phe	Ala	Ala	lle	Thr	Phe	Ser	Thr	Met	
		35					40					45					
	стт	стт	TAC	TCC	ATC	TTT	АСТ	ттс	AGA	ACG	ACG	GCG	TGG	CGC	ACA	rec	249
						Phe											247
25	50		-2-			55			9		60					65	
25																	
						AAC											297
	Phe	Arg	Arg	Asp		Asn	Lys	Ala	Asp		Lys	Ala	Ala	ser		Ala	
					70					75					80		
30	TTG	GAT	TCC	CTA	ATA	AAT	TTT	GAA	GCT	GTA	AAG	TAT	TTC	AAT	AAC	GAG	345
	Leu	Asp	Ser	Leu	Ile	Asn	Phe	Glu	Ala	Val	Lys	Tyr	Phe	Asn	Asn	Glu	
				85					90					95			
	AAG	TAC	CTT	GCG	GAC	AAG	TAT	CAC	ACA	TCC	TTG	ATG	AAG	TAC	CGG	GAT	393
35	Lys	Tyr	Leu	Ala	Asp	Lys	Tyr	His	Thr	Ser	Leu	Met	Lys	Tyr	Arg	Asp	
			100					105					110				
	TCC	CAG	ATA	AAG	GTC	TCG	CAA	TCG	CTG	GCG	TTT	TTG	AAC	ACC	GGC	CAG	441
	Ser	Gln	lle	Lys	Val	Ser	Gln	Ser	Leu	Ala	Phe	Leu	Asn	Thr	Gly	Gln	
40		115					120					125					
	AAC	CTA	ATT	TTT	ACC	ACT	GCA	CTG	ACT	GCA	ATG	ATG	TAT	ATG	GCC	TGT	489
	Asn	Leu	Ile	Phe	Thr	Thr	Ala	Leu	Thr	Ala	Met	Met	Tyr	Met	Ala	Cys	
	130					135					140					145	
45	3 3 00	ccm	cmm	3 M.C	CAC	GGC	mcm	cmm	202	cmc.	000	C.M.	c.mm	CTTC	mm s	3 mm	537
						Gly											557
	ASII	GIY	Vai	met	150	GIĀ	ser	Leu	THE	155	GIY	ASD	rea	Val	160	11e	
50						CAG											585
	Asn	Gln	Leu		Phe	Gln	Leu	Ser		Pro	Leu	Asn	Phe		Gly	Ser	
				165					170					175			

			CTC Leu						633
5			AAT Asn						681
10			CAC His						729
15			CCG Pro 230						777
20			ATG Met						825
			TTG Leu						873
25			GTT Val						921
30			GCT Ala						969
35			TGG Trp 310						1017
40			CTC Leu						1065
			CCA Pro						1113
45			GGA Gly						1161
50			GCT Ala						1209



						GAG											1257
	Leu	Asp	Thr	His		Glu	Gln	Ala	Leu		His	Thr	Ile	Gln		Asn	
_					390					395					400		
5	արդիար	тст	TCC	аат	TCA	AAG	ACG	AGC	GTT	TAC	GTT	GCC	CAT	AGA	CTG	CGC	1305
						Lys											
				405		-			410	-				415			
10						GAT											1353
	Thr	TIE	420	Asp	Ala	Asp	гав	425	TIE	vaı	Leu	GIU	430	GIĀ	ser	Val	
			420					423					430				
	CGC	GAA	GAG	GGC	ACA	CAC	AGC	TCG	CTG	TTA	GCG	TCA	CAA	GGA	TCC	CTA	1401
15	Arg	Glu	Glu	Gly	Thr	His	Ser	Ser	Leu	Leu	Ala	Ser	Gln	Gly	Ser	Leu	
		435					440					445					
	TAC	cgg	GGT	CTG	TGG	GAT	ΑTT	CAG	GAA	AAC	СТА	ACG	СТТ	CCG	GAA	CGG	1449
						Asp											
20	450	-	•		-	455					460					465	
																	1499
						GGA					TAGA	CGTC	org 1	ACTA	JAGA'	rr	1499
	PIO	GIU	GIR	ser	470	Gly	ser	GIII	nıs	475							
25					470					.,5							
	ATA:	raati	VAC (CTC	GAGC	CA A	ATT	ATACO	GC(CTA	ACAA	GTA	AAAA?	PTT :	ragt'	PACTTT	1559
	TO TO	ייייטיי	ייים נ	יייאריי	зста	a	ורייים	PACCO	י יייי	יתאמר	ата	GTT?	à A ጥጥረ	3AA (STAG'	rggtta	1619
30	ATG	ACGA	CTG (CATT	TAT?	ra T	rgrc	CACT	r TG	CATT	AGAA	GTA	TAG	rgc '	TTAAG	GCGCTC	1679
	TTT	AGGC	GC 1	PTTC	rrcr:	rc m	TGT	AGG	c cgc	CAAGO	STAA	AGG	AAGC	ACC A	AACG	SATTGC	1739
	TAC	CGCT	CT 2	ATTC	CTGC	TC TC	CTCA										1790
35								Me	et Cy	/s G	ly II	le Le	eu Gi 5	Ly V	al Va	3.1	
									1				5				
	CTA	GCC	GAT	CAG	TCG	AAG	GTG	GTC	GCC	CCT	GAG	TTG	TTT	GAT	GGC	TCA	1838
	Leu	Ala	Asp	Gln	Ser	Lys	Val	Val	Ala	Pro	Glu	Leu	Phe	Asp	Gly	Ser	
40		10					15					20					
40	CTG	ጥጥር	ጥጥል	CAG	САТ	CGC	GGT	CAA	САТ	GCT	GCC	GGG	АТТ	GCT	ACG	TGC	1886
						Arg											
	25					30					35					40	
45																	
40						TTG Leu		-									1934
	GIY	PIO	GIY	GIY	45	Leu	TYL	GIII	Cys	50	GIY	ASII	GIY	mec	55	Arg	
					43					50					55		
						GCT											1982
50						GCT Ala											1982

	GCA Ala			 					2030
5	 CAG Gln 90								2078
10	GGT Gly								2126
15	GTT Val								2174
20	ATA Ile								2222
	GAT Asp								2270
25	GGC G1y 170								2318
30	CGG Arg								2366
35	GAT Asp								2414
40	AAG Lys								2462
	GTC Val								2510
45	GTA Val 250								2558
50	TTC Phe								2606

5		CGC Arg															2654
5		GAT Asp															2702
10		ACC Thr															2750
15		GGA G1y 330															2798
20		CAA Gln															2846
25		TCA Ser															2894
-	Val	CGA Arg	G1y	Thr 380	Thr	Ser	Lys	Glu	11e 385	Val	Asn	Met	Ala	Lys 390	Glu	Ser	2942
30		GCT Ala															2990
35	Asn	CAC His 410															3038
40		AAC Asn															3086
		ATC Ile															3134
45		ATC Ile															3182
50		GTT Val															3230

5	AAT AAC TCG AAT AAG GGT GAA GCG AAG GCC GAG GTT GAT ATT GGT CTC Asn Asn Ser Asn Lys Gly Glu Ala Lys Ala Glu Val Asp Ile Gly Leu 490 495 500	3278
•	TAC AAT TOT GCC GAC TAT TAGCGGCGCC GTTGCCGGCA TCCGGCCCCA Tyr Asn Ser Ala Asp Tyr 505 510	3326
10	TATATAGACT CATCGGGACC TAAAATAAGC CTTTACAGAT CATTATCTAC AAATATAGAT	3386
	ACCATTAAAA GCCTGACTTT CGACTTACTC CTAGCACACC CCGTTGTATC CCTGTGCTTG	3446
	CTTTCTTAAA TGCCGTTGGT TAGGCTTTGG ACTTAGCGTC CCGCCCATTT TCTAGCATGT	3506
15	GCAGATCTAG CAAATTTGGC CTAAGACAAG AAGATCCATT CGGCACCCAC ATCCTGGAGC	3566
	CAGCACACAG TGGACCCAGA C ATG AGC AGC GGC AAT ATA TGG AAG CAA TTG Met Ser Ser Gly Asn Ile Trp Lys Gln Leu 1 5 10	3617
20	CTA GAG GAG AAT AGC GAA CAG CTG GAC CAG TCC ACT ACG GAG ACT TAC	3665
	Leu Glu Glu Asn Ser Glu Gln Leu Asp Gln Ser Thr Thr Glu Thr Tyr 15 20 25	3003
25	GTG GTA TGC TGC GAG AAC GAA GAT TCC CTT AAC CAG TTT TTG CAA CAA	3713
	Val Val Cys Cys Glu Asn Glu Asp Ser Leu Asn Gln Phe Leu Gln Gln 30 35 40	
30	TGT TGG CAG ATT GAC GAG GGC GAG AAG GTG ACC AAC CTG GAG CCG TTG Cys Trp Gln Ile Asp Glu Gly Glu Lys Val Thr Asn Leu Glu Pro Leu	3761
	45 50 55	
35	GGA TTC TTT ACA AAG GTG GTT TCG CGC GAC GAA GAG AAC CTC CGG CTC Gly Phe Phe Thr Lys Val Val Ser Arg Asp Glu Glu Asn Leu Arg Leu	3809
35	60 65 70	
	AAC GTA TAC TAT GCC AAG AGC CCA CTG GAT GCA CAG ACG CTG CAG TTT	3857
40	Asn Val Tyr Tyr Ala Lys Ser Pro Leu Asp Ala Gln Thr Leu Gln Phe 75 80 85 90	
	CTG GGC GTG TTC CTG CGC CAA ATG GAA ACC TCA CAA ATA CGT TGG ATC	3905
	Leu Gly Val Phe Leu Arg Gln Met Glu Thr Ser Gln Ile Arg Trp Ile 95 100 105	
45	TTC CTA CTG GAC TGG CTG CTA GAC GAT AAA CGA TTA TGG CTA CGT CAA	3953
	Phe Leu Leu Asp Trp Leu Leu Asp Asp Lys Arg Leu Trp Leu Arg Gln 110 115 120	
50	CTG CGG AAC TCG TGG GCC GCC TTG GAG GAA GCG CAG GTG GCA CCC TTT	4001
	Leu Arg Asn Ser Trp Ala Ala Leu Glu Glu Ala Gln Val Ala Pro Phe 125 130 135	

5			GTG Val						4049
			ATG Met 160						4097
10			GCT Ala						4145
15			ACT Thr						4193
20			CCT Pro						4241
25			CCC Pro						4289
			TTC Phe 240						4337
30			GAG Glu	 				GGA Gly	4385
35			GAC Asp						4433
40			GCT Ala						4481
45			CTT Leu						4529
~			AAG Lys 320						4577
50			CAC His						4625

	GCA GCC GAC TCA CCG AAC GAC GTC GCT GAC TCC ATC GAT GGG CTT ATG Ala Ala Asp Ser Pro Asn Asp Val Ala Asp Ser Ile Asp Gly Leu Met 350 350 360	4673
5	GAT GGT ATC GTA CAA AGG AAT GTT CAT TGACGTCGAC ACAAAAATTT Asp Gly Ile Val Gln Arg Asn Val His 365 370	4720
10	TGTTACTGTT CTCTCGAGAA CTATTCTCAT CCAGTACTGA CATATTAGAA GGCGAAGTGA	4780
	ACTAGGATTT ATATAAAGTA GCCTTCAGGC AATTGCACAG GGTCTATTGA GTCGCTGCCG	4840
	TTCACGAGAG AGCCCAATAT ATCGAGGACT AATTGGTCAC TTTTGTTTTG	4900
15	CCTGTATTTG CTAATCATTT ATCCGCTTTG TCCAAGTGGT TGCGAAGATA TCGAGCCAGA	4960
	ACATTAGAAT CTGGTTTGCC GCATCCTAGA GCTGTCTCCA AGCCAGTTGA ACCGTTGCGG	5020
	GAGATTACCG CAGCCGGTTT GATCAGAGTA CTGGTGACTG CCAGCACCCA CGTTTGTGAC	5080
20	TTATAAATAT ACGCCCTGTG GAGCCATAGC CATTGGCATA AAGAGAAGAG	5140
	CACGATGCAG ACACTTCCGG TGTACCCAGC GTCACAGACT GCGTCGCCTA CGAAGCGTGA	5200
25	ACTTGCAGCG GCGCCCTCGG TGCCGCAGGA CGGCGCCCGG CTGCCTGCGC AGCTCACTTT	5260
25	AGTGACGCCC CCAGAACCTG ATATCCAGAA GAAGTCAGTG CGATCTCAGG TCGCGCGTTT	5320
	AAGCATCTCG GAGACAGATG TAGTGAAGAG TGATATCGTG GCTAAGCTT	5369
30	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 4:	
35	 (i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 475 Aminosâuren (B) ART: Aminosâure (D) TOPOLOGIE: linear 	
35	(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein	
	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 4:	
40	Met Asp Arg Gly Cys Lys Gly Ile Ser Tyr Val Leu Ser Ala Met Val 1 5 10 15	
	Phe His Ile Ile Pro Ile Thr Phe Glu Ile Ser Met Val Cys Gly Ile 20 25 30	
45	Leu Thr Tyr Gln Phe Gly Ala Ser Phe Ala Ala Ile Thr Phe Ser Thr $$35$$ $$40$$ $$45$$	
50	Met Leu Leu Tyr Ser Ile Phe Thr Phe Arg Thr Thr Ala Trp Arg Thr 50 $$55$$	
	Arg Phe Arg Arg Asp Ala Asn Lys Ala Asp Asn Lys Ala Ala Ser Val 65 75 80	

22

	Ala	Leu	Asp	Ser	Leu 85	Ile	Asn	Phe	G1u	A1a 90	Va1	Lys	Tyr	Phe	Asn 95	Asn
5	Glu	Lys	Tyr	Leu 100	Ala	Asp	Lys	Tyr	His 105	Thr	Ser	Leu	Met	Lys 110	Tyr	Arg
	Asp	Ser	Gln 115	Ile	Lys	Val	ser	G1n 120	Ser	Leu	Ala	Phe	Leu 125	Asn	Thr	Gly
10	G1n	Asn 130	Leu	Ile	Phe	Thr	Thr 135	Ala	Leu	Thr	Ala	Met 140	Met	Tyr	Met	Ala
15	Cys 145	Asn	Gly	Val	Met	G1n 150	Gly	Ser	Leu	Thr	Val 155	Gly	Asp	Leu	Va1	Leu 160
	Ile	Asn	Gln	Leu	Val 165	Phe	Gln	Leu	Ser	Val 170	Pro	Leu	Asn	Phe	Leu 175	Gly
20	Ser	Val	Tyr	Arg 180	Asp	Leu	Lys	Gln	Ser 185	Leu	Ile	Asp	Met	G1u 190	Ser	Leu
	Phe	Lys	Leu 195	Gln	Lys	Asn	Gln	Val 200	Thr	Ile	Lys	Asn	Ser 205	Pro	Asn	Ala
25	Gln	Asn 210	Leu	Pro	Ile	His	Lys 215	Pro	Leu	Asp	Ile	Arg 220	Phe	Glu	Asn	Val
	Thr 225	Phe	G1y	Tyr	qaA	Pro 230	Glu	Arg	Arg	Ile	Leu 235	Asn	Asn	Val	Ser	Phe 240
30	Thr	Ile	Pro	Ala	Gly 245	Met	Lys	Thr	Ala	11e 250	Val	Gly	Pro	Ser	G1y 255	Ser
35	Gly	Lys	Ser	Thr 260	Ile	Leu	Lys	Leu	Val 265	Phe	Arg	Phe	Tyr	Glu 270		Glu
	Gln	Gly	Arg 275	Ile	Leu	Val	Gly	Gly 280	Thr	Asp	Ile	Arg	Asp 285	Leu	Asp	Leu
40	Leu	Ser 290		Arg	Lys	Ala	11e 295	Gly	Val	Val	Pro	G1n 300	Asp	Thr	Pro	Leu
	Phe 305		Asp	Thr	Ile	Trp 310		Asn	Va1	Lys	Phe 315	Gly	Asn	Ile	Ser	Ser 320
45	Ser	Asp	Asp	Glu	11e 325		Arg	Ala	Ile	G1u 330		Ala	Gln	Leu	335	
50	Leu	Leu	Gln	Asn 340		Pro	Lys	Gly	Ala 345		Thr	Val	Val	G1y 350		Arg
50	Gly	Leu	Met 355		Ser	Gly	Gly	Glu 360		Gln	Arg	Leu	Ala 365		Ala	Arg

	Val	Leu 370	Leu	Lys	Asp	Ala	Pro 375	Leu	Met	Phe	Phe	Asp 380	Glu	Ala	Thr	Ser
5	Ala 385	Leu	Asp	Thr	His	Thr 390	Glu	Gln	Ala	Leu	Leu 395	His	Thr	Ile	Gln	Gln 400
	Asn	Phe	Ser	Ser	Asn 405	Ser	Lys	Thr	Ser	Val 410	Tyr	Val	Ala	His	Arg 415	Leu
10	Arg	Thr	Ile	Ala 420	Asp	Ala	Asp	Lys	Ile 425	Ile	Va1	Leu	Glu	Gln 430	Gly	Ser
15	Val	Arg	Glu 435	Glu	Gly	Thr	His	Ser 440	Ser	Leu	Leu	Ala	Ser 445	Gln	Gly	Ser
	Leu	Tyr 450	Arg	Gly	Leu	Trp	Asp 455	Ile	Gln	Glu	Asn	Leu 460	Thr	Leu	Pro	Glu
20	Arg 465	Pro	Glu	Gln	Ser	Thr 470	Gly	Ser	Gln	His	Ala 475					
	435 440 445 Leu Tyr Arg Gly Leu Trp Asp Ile Gln Glu Asn Leu Thr Leu Pro Gl: 450 455 460 Arg Pro Glu Gln Ser Thr Gly Ser Gln His Ala															
25			(2 (1	A) Li	NGE RT: 1	: 510 Amino) Ami osāui	nosa re		n						
30	Val Arg Glu Glu Gly Thr His Ser Ser Leu Leu Ala Ser Gln Gly Ser 435 440 445 Leu Tyr Arg Gly Leu Trp Asp Ile Gln Glu Asn Leu Thr Leu Pro Glu 450 455 460 Arg Pro Glu Gln Ser Thr Gly Ser Gln His Ala 465 470 475 (2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 5: (i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 510 Aminosâure (B) ART: Aminosâure (C) TOPOLOGIE: linear															
35		Cys	Gly	Ile		Gly	Val	Val	Leu		Asp	Gln	Ser	Lys		Val
-	Ala	Pro	Glu		Phe	Asp	Gly	Ser		Phe	Leu	Gln	His	-	Gly	Gln
40	Asp	Ala	Ala 35	Gly	Ile	Ala	Thr	Cys 40	Gly	Pro	Gly	Gly	Arg 45	Leu	Tyr	Gln
	Суз	Lys 50	Gly	Asn	Gly	Met	Ala . 55	Arg	Asp	Val	Phe	Thr 60	Gln	Ala	Arg	Met
45	Ser 65	Gly	Leu	Val	Gly	Ser 70	Met	Gly	Ile	Ala	His 75	Leu	Arg	Tyr	Pro	Thr 80
50	Ala	Gly	Ser	Ser	Ala 85	Asn	Ser	Glu	Ala	Gln 90	Pro	Phe	Tyr	Val	Asn 95	Ser
e e	Pro	Tyr	Gly	Ile 100	Cys	Met	Ser	His	Asn 105	Gly	Asn	Leu	Val	Asn 110	Thr	Met

	Ser Leu	Arg A	rg Tyr	Leu	Asp	Glu 120	Asp	Val	His	Arg	His 125	Ile	Asn	Thr
5	Asp Ser 130		er Glu	Leu	Leu 135	Leu	Asn	Ile	Phe	Ala 140	Ala	Glu	Leu	Glu
	Lys Tyr 145	Asn L	ys Tyr	Arg 150	Val	Asn	Asn	Asp	Asp 155	Ile	Phe	Cys	Ala	Leu 160
10	Glu Gly	Val T	yr Lys 165	Arg	Cys	Arg	Gly	Gly 170	Tyr	Ala	Сув	Val	Gly 175	Met
15	Leu Ala		yr Gly 80	Leu	Phe	Gly	Phe 185	Arg	Asp	Pro	Asn	Gly 190	Ile	Arg
	Pro Leu	195				200					205			
20	Met Leu 210)			215					220				
	Ile Arg 225			230					235					240
25	Gly Ser		245					250					255	
	Lys Pro	2	60				265					270		
30	Leu Ası	275				280					285			
35	Leu Ala 290)			295					300				
	Val Val 305			310					315					320
40	Asn Hi		325					330					335	
	Val Gl	3	40				345					350		
45	Val Ar	355				360					365			
	Val Le 37	0			375					380				
50	Ile Va 385	l Asn !	Met Ala	390		Ser	Gly	Ala	395	Lys	Val	. Туг	Phe	400

	Ser	Ala	Ala	Pro	Ala 405	Ile	Arg	Phe	Asn	His 410	Ile	Tyr	Gly	Ile	Asp 415	Leu '
5	Ala	Asp	Thr	Lys 420	Gln	Leu	Val	Ala	Tyr 425	Asn	Arg	Thr	Val	Glu 430	Glu	Ile
10	Thr	Ala	Glu 435	Leu	Gly	Суз	Asp	Arg 440	Val	Ile	Tyr	Gln	Ser 445	Leu	Asp	Asp
	Leu	Ile 450	Asp	Cys	Cys	Lys	Thr 455	Asp	Ile	Ile	Ser	Glu 460	Phe	Glu	Val	Gly
15	Val 465	Phe	Thr	Gly	Asn	Tyr 470	Val	Thr	Gly	Va1	Glu 475	Asp	Va1	Tyr	Leu	Gln 480
	Glu	Leu	Glu	Arg	Cys 485	Arg	Ala	Leu	Asn	Asn 490	ser	Asn	Lys	Gly	Glu 495	Ala
20	Lys	Ala	Glu	Val 500	Asp	Ile	Gly	Leu	Tyr 505	Asn	Ser	Ala	Asp	Tyr 510		
	(2)	INFO	ORMAT	PION	ZU S	SEQ I	D NO): 6:								
25		•	() ()	A) L.i	NGE:	HARA 371 Amino OGIE:	Ami Sāu	nosa e		n						
30						LEKÜI CHRE				ON C	: 6:					
35	Met 1	Ser	Ser	Gly	Asn 5	Ile	Trp	Lys	Gln	Leu 10	Leu	Glu	Glu	Asn	Ser 15	Glu
	Gln	Leu	Asp	Gln 20	Ser	Thr	Thr	Glu	Thr 25	Tyr	Val	Val	Cys	Cys 30	Glu	Asn
40	Glu	Asp	Ser 35	Leu	Asn	Gln	Phe	Leu 40	Gln	Gln	Cys	Trp	Gln 45	Ile	Asp	Glu
	Gly	Glu 50	Lys	Val	Thr	Asn	Leu 55	Glu	Pro	Leu	Gly	Phe 60	Phe	Thr	Lys	Val
45	Val 65	Ser	Arg	qzA	Glu	Glu 70	Asn	Leu	Arg	Leu	Asn 75	Val	Tyr	Tyr	Ala	Lys 80
	Ser	Pro	Leu	Asp		Gln	Thr	Leu	Gln		Leu	Gly	Val	Phe		Arg
50					85					90					95	

	Leu	Asp	Asp 115	Lys	Arg	Leu	Trp	Leu 120	Arg	Gln	Leu	Arg	Asn 125	Ser	Trp	Ala
5	Ala	Leu 130	Glu	Glu	Ala	Gln	Va1 135	Ala	Pro	Phe	Pro	Gly 140	Gly	Ala	Va1	Val
	Val 145	Val	Leu	Asn	Pro	Ser 150	His	Val	Thr	Gln	Leu 155	Glu	Arg	Asn	Thr	Met 160
10	Val	Trp	Asn	Ser	Arg 165	Arg	Leu	Asp	Leu	Val 170	His	Gln	Thr	Leu	Arg 175	Ala
15	Ala	Сув	Leu	Asn 180	Thr	Gly	Ser	Ala	Leu 185	Va1	Thr	Leu	Asp	Pro 190	Asn	Thr
	Ala	Arg	Glu 195	Asp	Val	Met	His	11e 200	Cys	Ala	Leu	Leu	Ala 205	Gly	Leu	Pro
20	Thr	Ser 210	Arg	Pro	Val	Ala	Met 215	Leu	Ser	Leu	Gln	Ser 220	Leu	Phe	Ile	Pro
	His 225	Gly	Ala	Asp	Ser	11e 230	Gly	Lys	Ile	Cys	Thr 235	Ile	Ala	Pro	Glu	Phe 240
25	Pro	Val	Ala	Thr	Va1 245	Phe	Asp	Asn	Asp	Phe 250	Val	Ser	Ser	Thr	Phe 255	Glu
30	Ala	Ala	Ile	Ala 260	Pro	Glu	Leu	Thr	Pro 265	Gly	Pro	Arg	Val	Pro 270	Ser	Asp
	His	Pro	Trp 275	Leu	Thr	Glu	Pro	Thr 280	Asn	Pro	Pro	Ser	G1u 285	Ala	Thr	Ala
35	Trp	His 290	Phe	qaA	Leu	Gln	G1y 295	Arg	Leu	Ala	Thr	Leu 300	Tyr	Arg	His	Leu
	Gly 305	Asp	Ser	Asn	Lys	Ala 310	Ile	Ser	Val	Thr	Gln 315	His	Arg	Phe	His	Lys 320
40	Pro	Arg	Ser	Glu	Asp 325	Tyr	Ala	Tyr	G1u	Phe 330	Glu	Leu	Pro	Ser	Lys 335	His
45	Pro	Thr	Ile	Arg 340	Asp	Leu	Ile	Arg	Ser 345	Ala	Ala	Ala	Asp	Ser 350		Asn
	Asp	Val	Ala 355	Asp	Ser	Ile	Asp	G1y 360		Met	Asp	Gly	365		Gln	Arg
50	Asn	Val 370														
	(2)	INF	ORMA	TION	ZU	SEQ	ID N	0: 7	:							
55																

5	(i)	SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÁNGE: 3616 Basenpaare (B) ART: Nukleinsáure (C) STRANGFORM: Einzel (D) TOPOLOGIE: linear	
	(ii)	ART DES MOLEKÜLS: DNS (genomisch)	
10	(iii)	HYPOTHETISCH: NEIN	
	(iii)	ANTISENSE: NEIN	
15	(ix)	MERKMALE: (A) NAME/SCHLÜSSEL: 5'UTR (B) LAGE: 1863	
	(ix)	MERKMALE: (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS (B) LAGE: 8641316	
20	(ix)	MERKMALE: (A) NAME/SCHLÜSSEL: intron (B) LAGE: 13171477	
25	(ix)	MERKMALE: (A) NAME/SCHLÖSSEL: CDS (B) LAGE: 14782592	
30	(ix)	MERKMALE: (A) NAME/SCHLÜSSEL: 3'UTR (B) LAGE: 25933616	
	(xi)	SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 7:	
35	GGGCCCGG	TG CCAGCTCGCC AGGTGCGGAC TCGCGCTCGG GCTGTGGGCG CTCTACCTGC	60
	TGCTGCTC	GG CAGCTGCCTG ACGCGCGCT ACGAGCTGTC GGATCTCGAA AACCTGGAAT	120
	CCGATTAC	TA CAGCTACGTG CTGGATGTGA ACTTCGCGCT GCTGAGCGCC ATGAGCGCGA	180
40	CCGGCCTC	GC GATGGGCGCC GTGAGCGGCT CCCTCGGGAG CGCGCCGGTG CTCGCGCAGT	240
	GGCCGGCA	GC GATCTGGGCC GTGCGCTTCC TGCGCGCCGC GGGCTATGTC GCGATAGTCC	300
	TAATCCTG	CC GTTCCTGTCC GTCGTCGCAT TCCTGCAGCC GCTCTGCGAG CGCGCGCTGG	360
45	CGCTGTTC	CC GTTTGTGCGC GCGTGGGGCA TGGACGGCGT GTTCAACTTC CTGCTGCTCT	420
	CCGCCGTG	CT CTGGACTGTA TTCCTGGCCG TTCGCCTGCT CCGCGCCGTC TACAGACTGC	480
	TGCGCTGG	CT GGTCGGTCTT TTGGTCCGCC TGGCACGCCT GCTGCTGCGA GGCGCCCGTC	540
50	GGACGCCT	GC GGCGGCCCCC GAGGAGCCCG TCTAGCGTGC GCGCGTTCTA GGCCCCTGAC	600
	AGCTCCTA	CC TGGTGCTGGC CGCCGGTAGG GCTCGCATCG TGCGGCGCAG GCCCATTGCT	660

	TTT	TGGC	ccc (CGCT	GGAT	CA TO	CGTT	TCTT	TA	CGTG	AAAA	GTT	rgca(GCG A	ATGA	GCTGCA	720
	GTA	TAAA'	TAG (GTTT'	CTA	GA T	GCGC	CAAA	r cc	CAGC	rggg	TTT	ACCG	GCG '	rctg	TCGGG	780
	ATA	GTTA	CTT (GATG	SATG	G T	CAAC	rtga(G AG	CTTG	GTT	TAG	IGTT	GAC '	rcct'	гстстт	840
	CAT	AGCA	CGC (CGAA	CAAA	GC G			OT T								890
0								1				_					
		GAG Glu															938
5		TTG Leu															986
20		GTC Val															1034
25		TCG Ser															1082
		CCG Pro 75															1130
30		CTG Leu															1178
35		GCG Ala															1226
40		GCC Ala															1274
45		ATG Met															1316
	GGT	ATGT	rag z	AGTG	CAC	GC GC	GGC:	rgc a	GC:	rgggz	ATGA	TGA?	rcat:	AAA :	rcaa:	PAACTT	1376
	TCG'	TTCT	ACT (SACTO	GCGA:	rc A	AACG	ATCG:	r GT	AGAC	ACCT	TTT	ACTC	rga (CCGC	AGACGT	1436
50	GCA	GCGC	CTT (rttg(GCAG	GA AC	CATG	FACT	A AC	ACATO	CAGC				SC Al		1489

					 	 	CGT Arg	 	 	1537
5							ATG Met			1585
10							GCG Ala			1633
15							GAC Asp			1681
20							AAG Lys 80			1729
							CTG Leu			1777
25							CTG Leu			1825
30			-	 	 	 	TCG Ser	 	 	1873
35							GAG Glu			1921
40							GAG Glu 160			1969
							GGT Gly			2017
45							GGT Gly		 	2065
50							CAG Gln			2113

										ATC Ile							2161
5										ATG Met							2209
10										TTC Phe							2257
15										GAC Asp 270							2305
20										TAC Tyr							2353
										TCT							2401
25										AAT Asn							2449
30										GAG Glu							2497
35										ACT Thr 350							2545
40										GAG Glu						FGAGTGC	2597
																PATTAT	2657
																PATGCA CAGCTC	2717
45																TGGCA	2837
																CTCTTC	2897
50	CTT.	TCAT	TA A	ACTO	стс	SA GO	CTTC	rttc:	r GT	AATAG	CTGC	TCT	CTAG	ACT :	rctco	CACATC	2957
	TGC	TAATO	SAT (GTG	AAG1	rc gr	r T CG1	TTTT	CA	AATC	CGCT	CTA	CGAG	cgc (3CTC	GAAGTT	3017

	AGA	CAGC	GCC 1	CGT	rcag?	AC CT	PTCAG	GACCO	GCC	TGAC	CAGC	GCTC	CAC	GAG (GCAG	CACGCC	307	7
	AGA	ATTC!	ATT C	TTT	TAGO	T AC	TGC	ACCTI	TATO	GCTC	тст	тстс	TCA	ACA (CGCT	ATACAT	r 313	7
5	TCG	GAA!	ACC 1	TGG	CAATO	G C	CAAT	ATTTI	r act	rgcgi	ragt	GCAC	GCCC	TT :	TTGC	ATCATO	319	7 -
	GTC	CAGAZ	ATA C	ACC	STTTI	T TO	TTC	ATTI	r cm	rggac	CCA	GGTA	TAAC	AG :	TTAC	ACCTO	325	7
	CTC	AGTGT	TT T	TGG	ACTTO	a A	GTA	CACC	TAZ	GTCC	CTCC	CTT	TAAC	AA A	AAGTO	TCTTC	331	7
10	CTC	CAATT	ст т	CTTC	CAGTA	AC AZ	ATG1	TTA.	TAT	CGA	ACC	AACA	TTTC	AG :	rcaci	TTTCTC	337	7
	GCC	AACA	AT C	GCA	AGAC	C A	GTG	LATAC	GTC	CATO	SAAA	TTCC	GTAI	cc i	AATA	CGGATO	343	7
15	CTG	rgac i	atg 1	LAAT	attgi	C T	ATG	TCAT	AA 7	GTTA	ATCC	GAGT	TTTA	AT'	GGAC	GCGGG	349	7
	CTT	STTC	TG T	AAG	rGTCC	CA AC	STAG	TGGC	TGC	CGCTC	SAAC	AACC	TAAC	TA I	AACT	AGGAAZ	a 355	7
	GCC	CAGAT	TC 1	TGG	CATTC	T T	TAC	ATTCI	GT?	AGCCC	TGA	TCTT	GGGG	TT (CGTG	GCCC	361	6
20	(2)	INFO	RMAT	ON	ZU S	EQ I	D NO	9: 8:										
		4						RISTI										
			(E	AI (RT: A	mino	sāu	e	urer									
25					POLC													
								Prote										
								G: SE										
30	Met 1	Thr	Tyr	Arg	Asp 5	Ala	Ala	Thr	Ala	Leu 10	Glu	His	Leu	Ala	Thr 15	Tyr		
	Ala	Glu	Lys	Asp 20	Gly	Leu	Ser	Va1	G1u 25	Gln	Leu	Met	Asp	Ser 30	Lys	Thr		
35	Arg	Gly	Gly 35	Leu	Thr	Tyr	Asn	Asp 40	Phe	Leu	Va 1	Leu	Pro 45	Gly	Lys	Ile		
40	Asp	Phe 50	Pro	Ser	Ser	Glu	Val 55	Val	Leu	Ser	Ser	Arg 60	Leu	Thr	Lys	Lys		
	Ile 65	Thr	Leu	Asn	Ala	Pro 70	Phe	Val	Ser	Ser	Pro 75	Met	Asp	Thr	Va1	Thr 80		
45	Glu	Ala	Asp	Met	Ala 85	Ile	His	Met	Ala	Leu 90	Leu	Gly	Gly	Ile	Gly 95	Ile		
	Ile	His	His	Asn 100	Cys	Thr	Ala	Glu	Glu 105	Gln	Ala	Glu	Met	Val 110	Arg	Arg		
50	Val	Lys	Lys 115	тут	Glu	Asn	Gly	Phe	I1e	Asn	λla	Pro	Val 125	Val	Val	Gly		

	Pro	Asp 130	Ala	Thr	Val	Ala	Asp 135	Val	Arg	Arg	Met	Lys 140	Asn	Glu	Phe	Gly
5	Phe 145	Ala	Gly	Phe	Pro	Val 150	Thr									
	(2)	INFO	RMAT	NOI	ZU S	EQ 1	D NC): 9:								
10		((A) LÄ	NGE:	371 mino	AKTEF Ami osäur : lir	nosā e		1						
15		(ii)	ART	DES	MOI	EKÜI	S: I	rote	in							
70		(xi)	SEC	UENZ	BESC	HRE	BUNG	: SE	Q II	NO:	9:					
20	Asp 1	Asp	Gly	Lys	Pro 5	Thr	Gly	Lys	Leu	Gln 10	Gly	Ile	Ile	Thr	Ser 15	Arg
20	Asp	Ile	Gln	Phe 20	Val	Glu	Asp	Glu	Thr 25	Leu	Leu	Val	Ser	Glu 30	Ile	Met
25	Thr	Lys	Asp 35	Val	Ile	Thr	Gly	Lys 40	Gln	Gly	Ile	Asn	Leu 45	Glu	Glu	Ala
		Gln 50					55					60				
30	65	Ala				70					75					80
35		Gln			85					90					95	
35		Cys		100					105					110		
40		Met	115					120					125			
		Gly 130					135					140				
45	145					150					155					160
		Ala			165					170					175	
50	Met	Gly	Ser	Gly 180	ser	Ile	Cys	Ile	Thr 185		Glu	. Val	Met	190		Gly

55

	Arg Pro	Gln Gly 195	Thr Ala	Val Tyr 200		l Thr	Gln Phe 205	Ala	Asn Gln						
5	Phe Gly 210		Cys Ile	Ala Ası 215	Gly Gl		Gln Asn 220	Ile	Gly His						
10	Ile Thr 225	Lys Ala	Ile Ala 230	Leu Gly	Ala Se	r Thr 235	Val Met	Met	Gly Gly 240						
10	Met Leu	Ala Gly	Thr Thr 245	Glu Ser	Pro G1:		Tyr Phe		Arg Asp 255						
15	Gly Lys	Arg Leu 260	Lys Thr	Tyr Arq	Gly Me 265	t Gly	Ser Ile	Asp 2	Ala Met						
	Gln Lys	Thr Asp 275	Val Lys	Gly Asr 280		a Thr	Ser Arg 285	Tyr	Phe Ser						
20	Glu Ser 290		Val Leu	Val Ala 295	Gln Gl		Thr Gly 300	Ser '	Val Ile						
	Asp Lys 305	Gly Ser	Ile Lys 310	Lys Tyr	Ile Pr	315	Leu Tyr	Asn	Gly Leu 320						
25	Gln His	Ser Cys	Gln Asp 325	Ile Gly	Val Ar		Leu Val		Phe Arg 335						
30	Glu Lys	Val Asp 340	Ser Gly	Ser Val	Arg Ph 345	e Glu	Phe Arg	Thr 350	Pro Ser						
		355	Gly Gly	Val His		u His	Ser Tyr 365	Glu I	Lys Arg						
35	Leu Phe 370														
	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 10; (i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA:														
40	ν-	(A) L (B) A (C) S	ÄNGE: 26 RT: Nukl TRANGFOR OPOLOGIE	97 Baser einsäure M: Einze	paare : :1										
45			S MOLEKŮ ETISCH:		(genomi	sch)									
			NSE: NEI												
50	(ix		LE: AME/SCHL AGE: 1		'UTR										

		(ix)	(2		AME/S		ÜSSEI 20:		os								
5		(ix)	(2		AME/S		ÖSSEI		'UTR								
10		(xi)	SEÇ	QUENZ	ZBESC	CHRE	BUN	3: SI	EQ II	o No	: 10:	:					
	ATC	JATT:	CA (GGAG	ATTT!	rt G	STAGO	CATT	A TT	GAGG	TCAT	TAG	AGGC	STT (CTGT	GACTT	60
	CGAC	GAT:	rtg (CACGO	CGCA	GA A	GAGG	GCGT1	r ca	ACCA	GCCT	TTC	GAT!	ATT (cccc	TTCGAC	120
15	TTA	racci	AGC 2	AGGG2	ATCA	GC G	CAGG	CACT	A GA	GTGG	CGGG	TGC	TAAT	AAG A	AGGA	GCAGGT	180
	CCTC	GAAG	TG A	AAGTT	rgcai	AG AG	GATA	AGCAT	r TG	CGCG	GAGA	AGG	AGGC	GT 1	PAGA	GGGTGC	240
	AAGO	GAG	CAG	GATGO	GGT	ст то	CGATO	GAACT	r TC	CCGT	CTGG	GTA'	rgtg/	AAC 2	AAGC.	ACACGO	300
20	TGC	AGGC	ACA (CCGG	ragge	GC G	AGTG	CAGG	3 TG	AAAA	ATAT	ATA:	rgcgo	CTC (GAGA	AGCGCT	360
	GGGG	ATG	AGT T	rcgro	TGC	AA C	GCA	GCG	G ATO	TTC.	ATCT	GAC	AAAA	CA (3CTG	CCTAC	420
25	TCAC	STGC	GAA (GCTG1	TCA	GT G	ATAG	AATAG	G GA	STA.	ATG (GCT (GCT (STT (GAA (CAA	473
20										1	Met 2	Ala A	Ala N	/al (3lu (Gln	
											1				5		
30																CAG Gln	521
				10		,			15					20	-		
	TAC	TCG	CAT	CTG	ATC	ACG	CGG	CGG	CTG	CGT	GAG	TTT	AAT	GTG	TAC	GCG	569
35	Tyr	Ser	His 25	Leu	Ile	Thr	Arg	Arg 30	Leu	Arg	Glu	Phe	Asn 35	Val	Tyr	Ala	
00								-									
																CCA Pro	617
		40			0,0		45	-1-				50					
40	AAG	GGT	GTG	ልጥጥ	ጥጥር	тса	GGC	GGG	CCG	TAC	TCC	GTG	TAC	GCG	GCA	GAT	665
									-							Asp	
	55					60					65					70	
45	GCT	CCG	CAC	GTG	GAC	CGG	GCG	GTG	TTC	GAG	TTG	GGC	GTT	CCA	ATT	CTG	713
	Ala	Pro	His	Val		Arg	Ala	Val	Phe		Leu	Gly	Val	Pro		Leu	
					75					80					85		
																GAG	761
50	Gly	Ile	Сув	Tyr 90	Gly	Leu	Gln	Glu	Leu 95	Ala	Trp	Ile	Ala	Gly 100	Ala	Glu	

	GGG Gly									809
5	GAC Asp 120	AGC			TTC			AGC		857
10	ATG Met									905
15	ACT Thr									953
20	AAG Lys									1001
	CAG Gln									1049
25	GCG Ala 200									1097
30	ATC Ile									1145
35	GGC Gly									1193
40	GGC Gly									1241
	AAC Asn									1289
45	AAC Asn 280									1337
50	GGC Gly									1385

								CCT Pro		1433
5								CCT Pro 340		1481
10								AAG Lys		1529
15								CTC Leu		1577
20								GGA Gly		1625
	_			_				CCA Pro	 	1673
25								CAG Gln 420		1721
30								AGG Arg	GCA Ala	1769
35								CTG Leu		1817
40								CAG Gln		1865
								GAC Asp		1913
45								ATT 11e 500		1961
50	_							TCT Ser		2009

	CCA GCT ACC GTT GAA TGG GAA TAATCACCCT TGGGATCCGC TGACTGGCTA Pro Ala Thr Val Glu Trp Glu 520 525	2060
	CTGTAATTCT ATGTAGTGGA TTAGTACGAT AAGTTACTTT TGTATGATAG ATGTAATCAC	2120
	ATCTGGCTAT TAAAATGACT CAGCCGAGGT AAATCTAACG TCCCTTCACA AGGGTGTTCC	2180
o	TGTGTGGACT TCCGCCTGAA TTTTTATAGA TATATAGATA CTCTACTCAT GAACAACCTG	2240
	CAACCGAATA AGCATTAGTG CCAGGAGAAG AGAACCGTGG AAATGGGGCA AGTAGAAAAA	2300
	ATCATATTCC TTAAGAATAA GACAGTACCA GAGGACCATT ACGAGACGAT TTTTGAATCG	2360
5	AATGGCTTCC AGACTCACTT TGTACCCATA ATAACCCATG AACACCTGCC AGATGAGGTT	2420
	CGCGGTCGAC TATCCGACGC GAATTACATG AAAAGGTTGA ATTGTTTGGT GGTAACCTCT	2480
	CAGAGGACTG TGGAGTGTCT CTATGAGGAC GTTCTGCCCT CTCTTCCAGC TGAAGCACGC	2540
20	AAATCTCTTC TCAATACGCC AGTATTCGTG GTTGGGCGTG CCACTCAGGA ATTTATGGAG	2600
	AGATGCGGCT TTACGGACGT GAGAGGGGGA TCTGAGACTG GTAATGGCGT TTTGCTAGCG	2660
	GAGTTAATGT TAAATATGAT CCAGAAGGGC GATGGGG	2697
25	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 11:	
30	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 525 minosâuren (B) ART: Aminosâure (D) TOPOLOGIE: linear	
	(ii) ART DES MOLEKULS: Protein	
35	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 11:	
	Met Ala Ala Val Glu Gin Val Ser Ser Val Phe Asp Thr Ile Leu Val 1 5 10	
40	Leu Asp Phe Gly Ser Gln Tyr Ser His Leu Ile Thr Arg Arg Leu Arg $$20$$ $$25$$ $$30$	
	Glu Phe Asn Val Tyr Ala Glu Met Leu Pro Cys Thr Gln Lys Ile Ser $$35$$	
45	Glu Leu Gly Trp Lys Pro Lys Gly Val Ile Leu Ser Gly Gly Pro Tyr 50 60	
	Ser Val Tyr Ala Ala Asp Ala Pro His Val Asp Arg Ala Val Phe Glu 65 70 75 80	
50	Leu Gly Val Pro Ile Leu Gly Ile Cys Tyr Gly Leu Gln Glu Leu Ala 85 90 95	

38

		Trp	Ile	Ala	Gly 100	Ala	Glu	Val	Gly	Arg 105	Gly	Glu	Lys	Arg	Glu 110	Tyr	Gly
5		Arg	Ala	Thr 115	Leu	His	Val	Glu	Asp 120	Ser	Ala	Сув	Pro	Leu 125	Phe	Asn	Asn
		Va1	Asp 130	Ser	Ser	Thr	Val	Trp 135	Met	Ser	His	Gly	Asp 140	Lys	Leu	His	Ala
,	0	Leu 145	Pro	Ala	Asp	Phe	His 150	Val	Thr	Ala	Thr	Thr 155	Glu	Asn	Ser	Pro	Phe 160
	5	Cys	Gly	Ile	Ala	His 165	Asp	Ser	Lys	Pro	Ile 170	Phe	Gly	Ile	Gln	Phe 175	His
	-	Pro	Glu	Val	Thr 180	His	Ser	Ser	Gln	Gly 185	Lys	Thr	Leu	Leu	Lys 190	Asn	Phe
	20	Ala	Val	Glu 195	Ile	Cys	Gln	Ala	Ala 200	Gln	Thr	Trp	Thr	Met 205	Glu	Asn	Phe
		Ile	Asp 210	Thr	Glu	Ile	Gln	Arg 215	Ile	Arg	Thr	Leu	Val 220	Gly	Pro	Thr	A1a
	25	G1u 225	Val	Ile	Gly	Ala	Val 230	Ser	Gly	Gly	Val	Asp 235	Ser	Thr	Va1	Ala	A1a 240
		Lys	Leu	Met	Thr	Glu 245	Ala	Ile	Gly	Asp	Arg 250	Phe	His	Ala	Ile	Leu 255	Val
	30	Asp	Asn	Gly	Val 260	Leu	Arg	Leu	Asn	Glu 265	Ala	Ala	Asn	Val	Lys 270	Lys	Ile
	35	Leu	G1y	Glu 275	Gly	Leu	Gly	Ile	Asn 280	Leu	Thr	Val	Val	Asp 285	Ala	ser	G1u
		Glu	Phe 290	Leu	Thr	Lys	Leu	Lys 295	Gly	Va1	Thr	Asp	Pro 300	Glu	Lys	Lys	Arg
	40	Lys 305	Ile	Ile	Gly	Asn	Thr 310	Phe	Ile	His	Val	Phe 315	Glu	Arg	Glu	Ala	Ala 320
		Arg	Ile	Gln	Pro	Lys 325	Asn	Gly	Glu	Glu	Ile 330	Glu	Phe	Leu	Leu	Gln 335	Gly
	45	Thr	Leu	Tyr	Pro 340	Asp	Val	Ile	Glu	ser 345		Ser	Phe	Lys	Gly 350	Pro	Ser
		Gln	Thr	11e 355	Lys	Thr	His	His	Asn 360	Val	Gly	Gly	Leu	Leu 365	Asp	Asn	Met
	50	Lys	Leu 370	-	Leu	Ile	Glu	Pro 375	Leu	Arg	Glu	Leu	Phe 380		Asp	Glu	Val

	Arg His Leu Gly Glu Leu Leu Gly Ile Ser His Glu Leu Val Trp Arg 385 $$390$$ $$395$$														
5	His Pro Phe Pro Gly Pro Gly Ile Ala Ile Arg Val Leu Gly Glu Val 405 410 415														
	Thr Lys Glu Gln Val Glu Ile Ala Arg Lys Ala Asp His Ile Tyr Ile 420 425 430														
10	Glu Glu Ile Arg Lys Ala Gly Leu Tyr Asn Lys Ile Ser Gln Ala Phe 435 440 445														
15	Ala Cys Leu Leu Pro Val Lys Ser Val Gly Val Met Gly Asp Gln Arg 450 455 460														
	Thr Tyr Asp Gln Val Ile Ala Leu Arg Ala Ile Glu Thr Thr Asp Phe 475 475 480														
20	Met Thr Ala Asp Trp Tyr Pro Phe Glu His Glu Phe Leu Lys His Val 495 495														
	Ala Ser Arg Ile Val Asn Glu Val Glu Gly Val Ala Arg Val Thr Tyr 500 505 510														
25	Asp Ile Thr Ser Lys Pro Pro Ala Thr Val Glu Trp Glu 515 520 525														
	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 12:														
30	(i) SEQUENC CHARACTERISTIKA: (A) LÂNGE: 1634 Basenpaare (B) ART: Nukleinsäure (C) STRANGFORM: Doppel														
35	(D) TOPOLOGIE: linear														
35	(ii) ART DES MOLEKÜLS: cDNS zu mRNS (iii) HYPOTHETISCH: NEIN														
	(iii) ANTISENSE: NEIN														
40	(ix) MERKMALE: (A) NAME/SCHLÖSSEL: 5'UTR (B) LAGE: 1519														
45	(ix) MERKMALE: (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS (B) LAGE: 5201482														
50	(ix) MERKMALE: (A) NAME/SCHLÖSSEL: 3'UTR (B) LAGE: 14831634														
	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 12:														
55															

	CCT	CGAA	CAT	CTAT	CTTC'	rg A	CTC	GATA	G TC	FACG	TAAA	CGG	CACA	CTA (GCCT.	AATTGC	60
	CGA	GATG	AAG	AGCT	CCAG	GG A	ACCG'	TTAA	A GA	rc t g	ATGT	TCC	ATCT'	rca i	ATCA	GGACAA	120
5	ATG	TTAC	GGG 2	ATGT	CCT	GA C	GCCA	CAGA	A GG	ragc	CTGG	TGG	CCA	GAC A	AGAA	AAAGAG	180
	CCT	ACAC	CAA	AGAA	GAAA	CA T	AACA	AGAA	A AA	CCT	CCGC	ATC	TTT:	rgg :	raaa'	CATAA	240
10	TAG	GCAC	GAT (GCGC	ATATA	AC C	CTGA	CAT	C AT	AGCG	GTTC	ccc	CCGC	FAA (CTGC'	rccgag	300
10	CGG	GTAAG	ccc (CATG	rcaca	AA AG	GTGA	CTCT	G TC	CTT	CGTG	GTAC	GTG	ATG :	rc aa	ATTTTC	360
	ACG	ACTT	ccc i	ACCC	CGATO	GA GO	CATC	CGTA	г тс	CTTT	FCA T	CTA	ATT	CTA A	ATAG	ATGGCT	420
15	TAT	GGAT"	rcr :	TATT	GGCG2	AC T	FACA	AGCC	r AT	GTAG'	rtgg	CTT	сст	CAA (GTGT'	rcgtag	480
	TCT	ACCA	CCT (CACA	CCG	GT C	FAAC	AGCT:	r ac	BAGA				ACT I			534
20	A TO C	220	CM/III	Cmm	ccc	003	CAT	ATC	CAC	200	com		CCA	GAG.	CTC		582
					Ala			Ile		Arg					Leu		J62
					10					15					20		
25								CTG Leu									630
		2,0	Arg	25	OI,	Dea	nrg	Dea	30		0,15	2,0	200	35	n g	nop	
								TCG									678
30	СЛа	Asn	Gly 40	Glu	Ala	Thr	Phe	Ser 45	Ile	Gly	Glu	Ser	Val 50	Arg	Asp	Gln	
	GAT	ATC	TAC	ATC	ATC	ACG	CAG	GTG	GGG	TCC	GGG	GAC	GTG	AAC	GAC	CGA	726
	Asp	Ile 55	Tyr	Ile	Ile	Thr	Gln 60	Val	Gly	Ser	Gly	Asp 65	Val	Asn	Asp	Arg	
35	GTIG.		GNG	CTG	CTIC	እጥር		ATC	330	CCT	AGC.		ACG.	ccc	TCT	GCG	774
	-							Ile									
	70					75					80					85	
40								CCA									822
	Arg	Arg	11e	Thr	90	vai	пе	Pro	ASN	95	Pro	TYF	Ala	Arg	100	Asp	
45	CGG	AAG	GAT	AAG	TCA	CGG	GCG	CCA	ATT	ACC	GCG	AAG	СТС	ATG	GCG	GAC	870
	Arg	Lys	Asp	Lys 105	Ser	Arg	Ala	Pro	Ile 110	Thr	Ala	Lys	Leu	Met 115	Ala	Asp	
	ATG	CTG	ACT	ACC	GCG	GGC	TGC	GAT	CAT	GTC	ATC	ACC	ATG	GAC	TTA	CAC	918
50			Thr					Asp					Met				
			120					125					130				

		TCG Ser 135															966
5		GAG Glu															1014
10		GCC Ala															1062
15		CTA Leu															1110
20		GCA Ala															1158
		GAT Asp 215															1206
25		CTG Leu															1254
30		ATA Ile														GAG Glu	1302
35		ATC Ile														-	1350
		TTC Phe															1398
40		TCG Ser 295															1446
45		ATC Ile											PTTT)	GCT '	TCTC	GATGCT	1499
																ACTATT	1559
50						CA T	AAAT	GGAC'	T TC	GCT	TCAC	TGT	GAAT	CTC .	ACAT	GATATA	1619
	GTT	GTTT	CAG	AGAC	Ü												1634

42

	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 13:
5	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 320 Aminosăuren (B) ART: Aminosăure (D) TOPOLOGIE: linear
10	(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 13:
	Met Ala Thr Asn Ala Ile Lys Leu Leu Ala Pro Asp Ile His Arg Gly 1 5 10
15	Leu Ala Glu Leu Val Ala Lys Arg Leu Gly Leu Arg Leu Thr Asp Cys 20 25 30
. 20	Lys Leu Lys Arg Asp Cys Asn Gly Glu Ala Thr Phe Ser Ile Gly Glu 35 40 45
	Ser Val Arg Asp Gln Asp Ile Tyr Ile Ile Thr Gln Val Gly Ser Gly 50 55 60
25	Asp Val Asn Asp Arg Val Leu Glu Leu Leu Ile Met Ile Asn Ala Ser 65 70 75 80
	Lys Thr Ala Ser Ala Arg Arg Ile Thr Ala Val Ile Fro Asn Phe Pro 85 90 95
30	Tyr Ala Arg Gln Asp Arg Lys Asp Lys Ser Arg Ala Pro Ile Thr Ala 100 105 110
35	Lys Leu Met Ala Asp Met Leu Thr Thr Ala Gly Cys Asp His Val Ile 115 120 125
	Thr Met Asp Leu His Ala Ser Gln Ile Gln Gly Phe Phe Asp Val Pro 130 135 140
40	Val Asp Asn Leu Tyr Ala Glu Pro Ser Val Val Lys Tyr Ile Lys Glu 145 150 150
	His Ile Pro His Asp Asp Ala Ile Ile Ile Ser Pro Asp Ala Gly Gly 165 170 175
45	Ala Lys Arg Ala Ser Leu Leu Ser Asp Arg Leu Asn Leu Asn Phe Ala 180 185 190
	Leu Ile His Lys Glu Arg Ala Lys Ala Asn Glu Val Ser Arg Met Va 195 200 205
50	Leu Val Giy Asp Val Thr Asp Lys Val Cys Ile Ile Val Asp Asp Met 210 220

ED 0 027 761 82

	Ala 225	Asp	Thr	Cys	Gly	Thr 230	Leu	Ala	Lys	Ala	A1a 235	Glu	Val	Leu	Leu	G1u 240
·	His	Asn	Ala	Arg	Ser 245	Val	11e	Ala	Ile	Val 250	Thr	His	Gly	Ile	Leu 255	Ser
o	Gly	Lys	Ala	Ile 260	Glu	Asn	Ile	Asn	Asn 265	Ser	Lys	Leu	Asp	Arg 270	Val	Val
	Cys	Thr	Asn 275	Thr	Val	Pro	Phe	G1u 280	Glu	Lys	Met	Lys	Leu 285	Cys	Pro	Lys
5	Leu	Asp 290	Val	Ile	Asp	Ile	Ser 295	Ala	Val	Leu	Ala	Glu 300	Ser	Ile	Arg	Arg
10	Leu 305	His	Asn	Gly	Glu	Ser 310	Ile	Ser	Tyr	Leu	Phe 315	Lys	Asn	Asn	Pro	Leu 320

Patentansprüche

- Protein mit der in SEO ID NO:2 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEO ID NO:2 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 15% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer Phosphoribosylpyrophosphat-Synthetase.
 - Protein nach Anspruch 1, das keine feed-back Hemmung durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen, die von Produkten des Enzyms ausgehen, mehr aufweist.
- Protein nach Anspruch 1, das nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinblosynthese, insbesondere durch Purinbasen, Purinnukleoid-5-Tolphosphate oder Purinnukleoid-5-Diphosphate oder Purinnukleoid-5-Tiphosphate gehermt werden.
- 4. Protein nach Anspruch 1, bei dem eine oder mehrere der folgenden Aminosäureaustausche vorliegen: Lysin an Position 7 ausgetauscht gegen Valin, Aspartat an Position 52 ausgetauscht gegen Histidin, Leucin an Position 133 ausgetauscht gegen Histidin, Alanin an Position 193 ausgetauscht gegen Histidin, Alanin an Position 193 ausgetauscht gegen Glutamin.
 - 5. Nukleinsäuresequenz codierend für ein Protein gemäß Anspruch 1.
 - Protein mit der in SEQ ID NO: 13 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEQ ID NO: 13 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Advivität einer Phosphoribosylpyrophosphat-Synthetase.
- Nukleinsäuresequenz codierend f
 ür ein Protein gem
 äß Anspruch 6.
 - Protein mit der in SEQ ID NO:5 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEQ ID NO:5 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer Glutamin-Phosphoribosylpyrophosphat-Amidotransferase.
 - Protein nach Anspruch 8, das keine feed-back Hemmung durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen, die von Produkten des Enzyms ausgehen, mehr aufweist.



- Protein nach Anspruch 8, das nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinbiosynthese, insbesondere durch Purinbasen, Purinnukleotid: Purinnukleotid: 5-Monophosphate oder Purinnukleotid:5-Diphosphate oder Purinnukleotid:5-Tiphosphate gehemmt werden.
- 11. Protein nach Anspruch 8, bei dem eine oder mehrere der folgenden Aminosäureaustausche vorliegen: Aspartat an Position 310 ausgelauscht gegen Valin, Lysin an Position 333 ausgelauscht gegen Alanin oder Alanin an Position 417 ausgelauscht useen Tryotochan.
 - 12. Nukleinsäuresequenz codierend für ein Protein gemäß Anspruch 8.
 - 13. Protein mit der in SEQ ID NO38 und 9 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEQ ID NO38 und 9 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 20% der Aminosauren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Addivität einer IMP-Deltydrogenase.
- 14. Protein nach Anspruch 13, das keine feed-back Hemmung durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen, die von Produkten des Enzyms ausgehen, mehr aufweist.
 - Protein nach Anspruch 13, das nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinbiosynthese, insbesondere durch Purinbasen, Purinnukleoside, Purinnukleotid-5-Monophosphate oder Purinnukleotid-5-Diphosphate oder Purinnukleotid-5-Diphosphate oder Purinnukleotid-5-Triphosphate gehemnt werden.
 - 16. Nukleinsäureseguenz codierend für ein Protein gemäß Anspruch 13.
- Protein mit der in SEQ ID NO:11 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEQ ID NO:11 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer GMP-Synthetase.
 - Protein nach Anspruch 17, das keine feed-back Hemmung durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen, die von Produkten der Enzyme ausgehen, mehr aufweist.
 - Protein nach Anspruch 17, das nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinbiosynthese, insbesondere durch Purinbasen, Purinnukleoside, Purinnukleotid-5-Monophosphate oder Purinnukleotid-5'-Diphosphate oder Purinnukleotid-5'-Tiphosphate gehermt werden.
- 35 20. Nukleinsäuresequenz codierend für ein Protein gemäß Anspruch 17.
 - Verwendung einer oder mehrerer der Nukleinsäuresequenzen nach den oben genannten Ansprüchen zur gentechnischen Konstruktion von Mikroorganismen, die zur Herstellung von Riboflavin in der Lage sind.
- 40 22. Verlahren zur Herstellung von Riboflavin durch Kultivierung von Mikroorganismen, die in mindestens einem Gen der Purinbiosynthese genetisch verändert worden sind.
 - Verfahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei dem Mikroorganismus um ein Bakterium der Gattung Bacillus oder Corynebakterium handelt.
 - 24. Verlahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei dem Mikroorganismus um einen eukaryontischen Mikroorganismus handelt.
- Verfahren nach Anspruch 24, dadurch gekennzeichnet, daS es sich bei dem Mikroorganismus um Ashbya gossypii
 handelt
 - Verfahren nach Anspruch 24, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei dem Mikroorganismus um eine Hefe handelt.
- 27. Verlahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei dem Mikroorganismus um eine Hefe der Gattung Candida, Saccharomyces oder Pichia handelt.
 - 28, Verfahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß die Veränderung in mindestens einer zusätzlichen



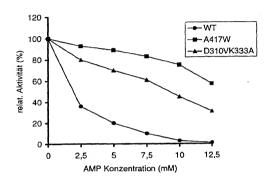


Kopie von mindestens einer der Nukleinsäuresequenzen gemäß Anspruch 5, 12, 16, 20 besteht.

 Verfahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß durch die genetische Veränderung ein Gen codierend für ein Protein gemäß Anspruch 1, 6, 13, 17 erzeugt wird.

Abb. 1

٠,



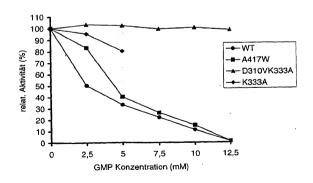
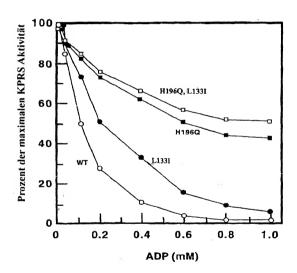
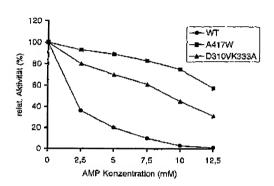


Abb. 2



Hemmung der Wildtyp und mutagenisierten KPRS durch ADP

Abb. 1



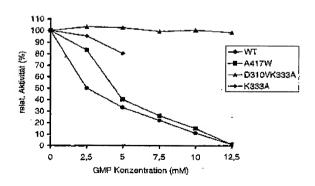
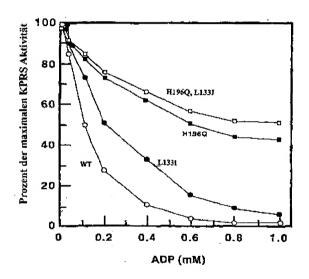


Abb. 2



Hemmung der Wildtyp und mutagenisierten KPRS durch ADP